

# Das Tierreich.

Eine Zusammenstellung und Kennzeichnung der rezenten Tierformen.

## Herausgegeben

von der

# Deutschen Zoologischen Gesellschaft.

Generalredakteur: Franz Eilhard Schulze.

5. Lieferung.

Protozoa.

Redakteur: O. Bütschli.

# Sporozoa

par

# Alphonse Labbé,

Docteur-ès-sciences. Conservateur des collections zoologiques de la Sorbonne à Paris.

Avec 196 figures.



#### Berlin.

Verlag von R. Friedländer und Sohn. Ausgegeben im Juli 1899.

# Das Tierreich.

Herausgegeben von der Deutschen Zoologischen Gesellschaft.

Generalredakteur: Franz Eilhard Schulze.

5. Lieferung.

Protozoa.

Redakteur: O. Bütschli.

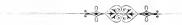
# Sporozoa

par

# Alphonse Labbe,

Docteur-ès-sciences. Conservateur des collections zoologiques de la Sorbonne à Paris.

Avec 196 figures.



## Berlin.

Verlag von R. Friedländer und Sohn. Ausgegeben im Juli 1899. Tous droits réservés.

# Table des Matières.

Abréviations -	des	te	rm	es	te	chi	iiq	ue:	S								V
Abréviations -	de 1	a	litt	ér	ıtu	re											Vl
Index systém																	
Sporozoa																	1
Liste des hôt																	
Registre alph	abét	iqı	æ														170

# Abreviations des termes techniques.

Archisp. — Archispore		Macrosp. — Macrospore
Céphal. — Céphalin		Microsp. — Microspore
Cytpl. — Cytoplasme	+	Protom. — Protomérite
Deutom. — Deutomérite		Protpl. — Protoplasme
Ectp/. — Ectoplasme		Psdp. — Pseudopode
Endosp. — Endospore		Sp. — Spore
Entpl. — Entoplasme		Sporad. — Sporadin
<i>Epim.</i> — Épimérite		Sporpl. — Sporoplasme
Episp. — Épispore		<i>Vac.</i> — Vacuole

## Abréviations de la littérature.

- Abh. Ges. Götting. Abhandlungen der Königlichen Gesellschaft der Wissenschaften zu Göttingen. Göttingen. 4.
- Abh. Senekenb. Ges. Abhandlungen, herausgegeben von der Senekenbergischen naturforschenden Gesellschaft. Frankfurt a. M. 4.
- Abh. Ver. Bremen Abhandlungen, herausgegeben vom naturwissenschaftlichen Vereine zu Bremen. Bremen. 8.
- Amer. Ent. The American Entomologist and Botanist. An illustrated Magazine of popular and practical Entomology. St. Louis, New York. 4.
- Amer. Natural. The American Naturalist. Salem, Philadelphia, Boston. 8.
- Ann. Ac. Gand. Annales Academiae Gandavensis. Gandavi. 4.
- Ann. Fac. Marseille Annales de la Faculté des Sciences de Marseille. Marseille & Paris, Paris. 4.
- Ann. Inst. Pasteur Annales de l'Institut Pasteur. Paris. 8.
- Ann. Microgr. Annales de Micrographie, spécialement consacrées à la Bactériologie, aux Protophytes et aux Protozoaires. Paris. 8.
- Ann. Mus. Genova Annali del Museo civico di Storia naturale di Genova. Genova. 8.
   Ann. Mus. Marseille Annales du Musée d'Histoire naturelle de Marseille. —
   Zoologie. Travaux du Laboratoire de Zoologie marine. Marseille. 4.
- Ann. nat. Hist. The Annals and Magazine of natural History, including Zoology, Botany, and Geology. London. 8.
- Ann. Sci. nat. Annales des Sciences naturelles. [ser. 2—4:] Zoologie ([ser. 5 & sequ.:] Zoologie et Paléontologie). Paris. 8.
- Ann. Soc. sci. Bruxelles Annales de la Société scientifique de Bruxelles. Bruxelles. 8.

  Arb. Inst. Wien Arbeiten aus dem zoologischen Iustitute der Universität Wien und der zoologischen Station in Triest. Wien. 8.
- Arch. Anat. gén. Physiol. Archives d'Anatomie générale et de Physiologie. Paris. 8. Arch. Anat. Physiol. Med. Archive für Anatomie. Physiologie und wissenschaftliche Medicin. Berlin. 8.
- Arch. Biol. Archives de Biologie. Gand & Leipzig, Paris. 8.
- Arch. ges. Physiol. Archiv für die gesammte Physiologie des Menschen und der Thiere. Bonn. 8.
- Arch. Ital. Biol. Archives Italiennes de Biologie. Turin. 8.
- Arch. Landesdf. Böhmen -- Archiv für die naturwissenschaftliche Landesdurchforschung von Böhmen. Prag. 8.
- Arch. mikr. Anat. Archiv für mikroskopische Anatomie. Bonn. 8.
- Arch. Naturg. Archiv für Naturgeschichte. Berlin. 8.
- Arch. path. Anat. -- Archiv für pathologische Anatomie und Physiologie und für klinische Medicin. Berlin. 8.
- Arch. Physiol. Archiv für Anatomie und Physiologie. Physiologische Abtheilung:
  Archiv für Physiologie. Leipzig. 8.
- Arch. Slav. Biol. Archives Slaves de Biologie. Paris. 8.
- Arch. Zool. expér. Archives de Zoologie expérimentale et générale. Paris. 8.
- Atti Acc. Catania Atti dell' Accademia Gioenia di Scienze naturali in Catania. Catania. 4.

- Atti Acc. Lincei Mem. Atti della Reale Accademia dei Lincei. Memorie della Classe di Scienze fisiche, matematiche e naturali. Roma. 4.
- Atti Acc. Lincei Rend. Atti della Reale Accademia dei Lincei. Rendiconti |della Classe di Scienze fisiche, matematiche e naturali. Roma. 4.
- Atti Acc. Lincei Trans. Atti della Reale Accademia dei Lincei. Transunti. Roma. 4.
- Atti Ist. Veneto Atti del Reale Istituto Veneto di Scienze, Lettere ed Arti. Venezia. 8.
- Atti Soc. Ital. Atti della Società Italiana di Scienze naturali. Milano. 8.
- Balbiani, Leç. Sporoz. G. Balbiani, Leçons sur les Sporozoaires. Cours d'Embryogénie comparée du Collège de France. Paris, 1884. 8.
- Ber. Ges. Basel Bericht über die Verhandlungen der naturforschenden Gesellschaft in Basel. Basel. 8.
- Berlin. ent. Z. Berliner entomologische Zeitschrift. Berlin. 8.
- Ber. Oberhess. Ges. Bericht der Oberhessischen Gesellschaft für Natur- und Heilkunde. Giessen. 8.
- Bibliogr. anat. Bibliographie anatomique. Paris & Nancy. 8.
- Blanchard, Zool. méd. Raphaël Blanchard, Traité de Zoologie médicale. r.1, 2. Paris, 1889 (1885, 86, 88), 90. 8.
- Boll. sci. -- Bollettino scientifico. Milano, Pavia. 8.
- Boll. Soc. Napoli Bollettino della Società di Naturalisti in Napoli. Napoli. 8.
- Boll. Soc. Rom. 2001. Bollettino della Società Romana per gli Studi 200logici. Roma. 8. Borne, Handb. Fischz. M. von dem Borne. Handbuch der Fischzucht und Fischerei. Unter Mitwirkung von B. Benecke und E. Dallmer hrsg.
- Berlin, 1886. 8.

  Brass, Thier. Zelle A. Brass, Biologische Studien. 1. Theil. Die Organisation der thierischen Zelle. v. (Heft) 1. 2. Halle, 1883, 84. 8.
- Bronn's Kl. Ordn. H. G. Bronn's Klassen und Ordnungen des Thier-Reichs, wissenschaftlich dargestellt in Wort und Bild. Leipzig. Heidelberg. 8. [c.1: Protozoa, von O. Bütschli, 1880—89.]
- Bull. Ac. Belgique Bulletins de l'Académie Royale des Sciences, des Lettres et des Beaux-Arts de Belgique. Bruxelles. 8.
- Bull. Ac. Prague Bulletin international de l'Académie des Sciences de l'Empereur François Joseph I. Prague.
- Bull. Ac. St.-Pétersb. Bulletin de l'Académie Impériale des Sciences de St.-Pétersbourg. St.-Pétersbourg. 4. 8
- bourg. St.-Pétersbourg. 4.8.

  Bull. Dep. Agric. An. Indust. U. S. Department of Agriculture. Bureau of Animal Industry. Bulletin. Washington. 8.
- Bull. Dep. Agric. Orn. U. S. Department of Agriculture. Division of economic Ornithology and Mammalogy. Bulletin. Washington. 8.
- Bull. Mus. Harvard Bulletin of the Museum of comparative Zoology at Harvard College in Cambridge. Cambridge Mass. 8.
- Bull. Nutt. orn. Club Bulletin of the Nuttall ornithological Club. Cambridge Mass. 8.
- $Bull.\ sci.\ France\ Belgique$  Bulletin scientifique de la France et de la Belgique. Paris. 8.
- Bull. sci. Nord Bulletin scientifique, historique et littéraire du Département du Nord et des Pays voisins. Lille, Paris. 8.
- Bull. Soc. Acclim. Bulletin de la Société zoologique d'Acclimatation. Paris. 8.
- Bull. Soc. Aquic. France Bulletin de la Société centrale d'Aquiculture de France. Paris.
- Bull. Soc. ent. France Bulletin des Séances et Bulletin bibliographique de la Société entomologique de France. Paris. 8.
- Bull. Soc. Moscou Bulletin de la Société Impériale des Xaturalistes de Moscou. Moscou. 8.
- Bull. Soc. philom. Bulletin de la Société philomathique de Paris. Paris. 4.
- Bull. Soc. zool. France Bulletin de la Société zoologique de France. Paris. 8.
- Bull. U. S. Fish Comm. Bulletin of the United States Fish Commission. Washington, 8.

- Carus & Gerstaecker, Zool. J. V. Carus und C. E. A. Gerstaecker, Handbuch der Zoologie. r. 1, 2. Leipzig, 1868-75, 63. 8.
- Cavolini, Generaz. P. Gr. F. Cavolini, Memoria sulla Generazione dei Pesci e dei Granchi. Napoli, 1787. 4.
- Centralbl. Bukter. Centralblatt für Bakteriologie, Parasitenkunde und Infektionskrankheiten. 1. Abteilung. Jena. 8.
- Chavannes, Maladies Vers Soie A. Chavannes, Les principales Maladies des Vers à Soie et leur Guérison. Genève. 1862. 8.
- Circ. D. Fisch.-Ver. Circulare des Deutschen Fischerei-Vereins. Berlin. 4.
- Claus, Freileb. Cop. C. Claus, Die frei lebenden Copepoden mit besonderer Berücksichtigung der Fauna Deutschlands, der Nordsee und des Mittelmeeres. Leipzig, 1863. 4.
- C.-R. Ac. Sci. Comptes rendus hebdomadaires des Séances de l'Académie des Sciences. Paris. 4.
- C.-R. Ass. Franç. Association Française pour l'Avancement des Sciences. Comptes rendus. Paris. 8.
- C.-R. Soc. Biol. Comptes rendus |hebdomadaires| des Séances et Mémoires de la Société de Biologie. Paris. 8.
- Société de Biologie. Paris. 8.

  Danilewsky, Paras. Sang B. Danilewsky, La Parasitologie comparée du Sang.

  r. (livr.) 1, 2. St.-Pétersbourg, 1889. 8.
- Delage & Hérouard, Zool. concr. Y. Delage et E. Hérouard. Traité de Zoologie concrète. v.1— . Paris, 1896— . 8.
- Diesing, Syst. Helm. C. M. Diesing, Systema Helminthum. r.1, 2. Vindobonae, 1850, 51. 8.
- Dujardin, Helm. F. Dujardin. Histoire naturelle des Helminthes ou Vers intestinaux. Paris, 1845. 8.
- Eimer, Psorosp. T. Eimer, Über die ei- und kugelförmigen sog. Psorospermien der Wirbelthiere. Ein Beitrag zur Entwicklungsgeschiehte der Gregarinen und zur Kenntniss dieser Parasiten als Krankheitsursache. Würzburg, 1870. 8.
- Enc. Brit., ed. 9 -- Encyclopaedia Britannica, a Dictionary of Arts. Sciences and general Literature. ed. 9. v. 1-24. Edinburgh, 1875-88. 4.
- Ertek. Term. Magyar Ak. Értekezések a Természettudomanyok Köréből. Kiadja a Magyar tudományos Akadémia. Budapest. 8.
- F. Fl. Neapel Fauna und Flora des Golfes von Neapel und der angrenzenden Meeres-Abschnitte. Hrsg. von der zoologischen Station zu Neapel. v. (Monographie)
   1— . Leipzig, Berlin, 1880 . 4.
- W. Fischer, Anat.-histol. Unters. Capitella W. Fischer, Anatomisch-histologische Untersuchungen von Capitella capitata. Marburg, 1884.
- Frey & Leuckart, Wirbell. Th. H. Frey und R. Leuckart, Beiträge zur Kenntniss wirbelloser Thiere mit besonderer Berücksichtigung der Fauna des Norddeutschen Meeres. Braunschweig, 1847. 4.
- Fromentel, Microz. É. de Fromentel, Étude sur les Microzoaires ou Infusoires proprement dits, comprenant de nouvelles Recherches sur leur Organisation, leur Classification et la Description des Espèces nouvelles ou peu connues. Paris, 1874—76. 4.
- Gaede, Anat. Ins. -- H. M. Gaede, Beyträge zur Anatomie der Insekten. Mit einem Vorworte von C. H. Pfaff. Altona. 1815. 4.
- Gerlach. Trichinen -- A. C. Gerlach, Die Trichinen. Eine allgemeine Belehrung zum Schutz gegen die Trichinenkrankheit. Vortrag. Hannover, 1866. 8.
- Giorn. Anat. Fisiol. Giornale di Anatomia, Fisiologia e Patologia degli Animali. Pisa. 8.
- Giorn. Indust. serica Giornale dell' Industria serica. Torino. 8.
- $\it Haeckel,~Gen.~Morphol.$  E. Haeckel, Generelle Morphologie der Organismen.  $\it v.~1,2.$ Berlin, 1866. 8.
- Haeckel, Syst. Phyl. E. Haeckel, Systematische Phylogenie. Entwurf eines natürlichen Systems der Organismen auf Grund ihrer Stammesgeschichte. v. 1--3.
   Berlin, 1894, 96, 95.
   8.

Heckel & Kner, Süsswasserf. — J. Heckel und R. Kner, Die Süsswasserfische der Östreichischen Monarchie mit Rücksicht auf die angränzenden Länder. Leipzig, 1858. 8.

Isis — Isis. Encyklopädische Zeitschrift, vorzüglich für Naturgeschichte, vergleichende Anatomie und Physiologie, von L. Oken. Leipzig. 4.

J. Ac. Philad. — Journal of the Academy of natural Sciences of Philadelphia. Philadelphia. 8, 4.

Jahresber. Rhein. Fisch-Ver. — Jahresbericht des Rheinischen Fischerei-Vereins. Bonn. 8.

Jahresber, Schles. Ges. — Jahres-Bericht der Schlesischen Gesellschaft für vaterländische Cultur. Breslau. 4, 8.

Jahresh. Ver. Württemb. -- Jahreshefte des Vereins für vaterländische Naturkunde in Württemberg. Stuttgart. 8.

J. Anat. and Physiol. — The Journal of Anatomy and Physiology normal and pathological. London. 8.

J. Anat. et Physiol. — Journal de l'Anatomie et de la Physiologie normales et pathologiques de l'Homme et des Animaux. Paris. 8.

Jena. Z. - Jenaische Zeitschrift für Naturwissenschaften. Leipzig, Jena. 8.

J. Microgr. — Journal de Micrographie. Paris. 8.

J. Morphol. — Journal of Morphology. Boston. 8.

J. Zool. — Journal de Zoologie. Par P. Gervais. Paris. 8.

Kent, Infus. -- W. S. Kent, A. Manual of the Infusoria. v. 1, 2; atl. London, 1880/81, 81/82; 80/82. 8.

Kölliker, Mikr. Anat. — A. Kölliker, Mikroskopische Anatomie oder Gewebelehre des Menschen. v. 1, 2. Leipzig, 1850—54. 8.

Küchenmeister, Paras. — F. Küchenmeister, Die in und an dem Körper des lebenden Menschen vorkommenden Parasiten. v. 1. 2. Leipzig. 1855. 8.

Laveran, Paludisme -- A. Laveran, Du Paludisme et de son Hématozoaire. Paris, 1891. 8.

Leuckart, Paras. — R. Leuckart. Die menschlichen Parasiten und die von ihnen herrührenden Krankheiten. r. 1, 2. Leipzig, 1863, 65-76. 8. (ed. 2: Die Parasiten des Menschen und die von ihnen herrührenden Krankheiten. r. 1π. 1 m. Leipzig & Heidelberg, 1879 -86, 86-94. 8.)

Leydig, Daphn. — F. Leydig, Naturgeschichte der Daphniden, Crustacea Cladocera. Tübingen, 1860. 4.

Lotos - Lotos. Zeitschrift für Naturwissenschaften. Prag, Wien. 8.

Lunel, Poiss, Léman — G. Lunel, Histoire naturelle des Poissons du Bassin du Léman. Genève, Bâle, Lyon, 1874. 2. (& in: Ass. zool. Léman, 1874.)

Mag. Zool. - Magasin de Zoologie. Par F. E. Guérin-Méneville. Paris. 8.

Math. naturw. Ber. Ungarn — Mathematische und naturwissenschaftliche Berichte aus Ungarn. Budapest, Berlin. 8.

Mém. Ac. Belgique — Mémoires de l'Académie Royale des Sciences, des Lettres et des Beaux-Arts de Belgique. Bruxelles. 4.

Mém. cour. Ac. Belgique — Mémoires couronnés et Mémoires des Savants étrangers publiés par l'Académie Royale des Sciences, des Lettres et des Beaux-Arts de Belgique. Bruxelles. 4.

Mém. Soc. Genève — Mémoires de la Société de Physique et d'Histoire naturelle de Genève. Genève. 4.

Mém. Soc. Linn. Normand. - Mémoires de la Société Linnéenne de Normandic. Caen. 8, 4.

Mém. Soc. philom. Centen. — Mémoires publiés par la Société philomathique à l'Occasion du Centenaire de sa Fondation 1788—1888. Paris, 1888. 4.

Mt. Ges. Bern — Mittheilungen der naturforschenden Gesellschaft in Bern. Bern. 8. Mt. Ver. Vorpomm. — Mittheilungen aus dem naturwissenschaftlichen Vereine von Neu-Vorpommern und Rügen in Greifswald. Berlin. 8.

N. Acta Ac. Leop. — Nova Acta Academiae Caesareae Leopoldino-Carolinae Germanicae Naturae Curiosorum. Verhandlungen der Kaiserlichen Leopoldinisch-Carolinischen Akademie der Naturforscher. Norimbergae, Erlangen, Bonn etc. 4.

- Nachr. Ges. Götting. Nachrichten von der Königlichen Gesellschaft der Wissenschaften und der Georg-Augusts-Universität zu Göttingen. Göttingen. 8.
- Nasse, Tubif. D. Nasse, Beiträge zur Anatomie der Tubificiden. Diss. inaug. Bonn. 1882. 4.
- Natural. Canad. Le Naturaliste Canadien. Quebec. 8.
- Naturh. Tidsskr. Naturhistorisk Tidsskrift. Kjöbenhavn. 8.
- Norske Nordhavs-Exp. Den Norske Nordhavs-Expedition (The Norwegian North-Atlantic Expedition) 1876—78. v. 1—6 (nr. 1—22). Christiania, 1880—92. 4.
- N. Schr. Ges. Danzig Neueste Schriften der naturforschenden Gesellschaft in Danzig.

  Danzig. 4.
- Nussbaum, Calif. Cirrip. M. Nussbaum, Anatomische Studien an Californischen Cirripedien. Bonn. 1890. 4.
- P. Ac. Philad. Proceedings of the Academy of natural Sciences of Philadelphia. Philadelphia. 8.
- Pagenstecher, Trichinen H. A. Pagenstecher. Die Trichinen. Nach Versuchen im Auftrage des grossherzogl. Badischen Handels-Ministeriums ausgeführt am zoologischen Institute in Heidelberg von C. J. Fuchs und H. A. Pagenstecher. Wiesbaden, 1865. 8.
- Pasteur, Maladie Vers Soie L. Pasteur, Études sur la Maladie des Vers à Soie; Moyen pratique assuré de la combattre et d'en prévenir le Retour. v. 1, 2. Paris, 1870. 8.
- P. Calif. Ac. Proceedings of the California Academy of Sciences. Zoology. San Francisco. 8.
- P. Davenport Ac. Proceedings of the Davenport Academy of natural Sciences.

  Davenport. 8.
- Perrier, Zool. E. Perrier. Traité de Zoologie. 7.1, 2. Paris. 1893 . 8.
- Pfeiffer, Cocc. Kan. R. Pfeiffer, Beiträge zur Protozoen-Forschung. I. Heft. Die Coccidien-Krankheit der Kaninchen. Berlin, 1892. 8.
- Pfeiffer, Protoz. Krankh. L. Pfeiffer. Die Protozoen als Krankheitserreger. Jena, 1890. 8. (ed. 2: Jena, 1891. — suppl. (Nachträge): Jena, 1895.)
- Pfeiffer, Unters. Krebs L. Pfeiffer, Untersuchungen über den Krebs. Die Zellerkrankungen und die Geschwulstbildungen durch Sporozoen. Jena. 1893. 8.
- Phil. Tr. -- Philosophical Transactions of the Royal Society of London. London. 4.
- P. zool. Soc. London Proceedings of the zoological Society of London. London. 8. Quart. J. micr. Sci. Quarterly Journal of microscopical Science. London. 8.
- Raillict, Zool. A. Railliet. Eléments (ed. 2: Traité) de Zoologie médicale et agricole. Paris, 1886 (1885, 86). 8. (ed. 2: Paris, 1895 (1893, 95). 8.)
- Ramdohr, Verd. Ins. K. A. Ramdohr. Abhandlung über die Verdauungswerkzeuge der Insekten. Hrsg. von der naturforschenden Gesellschaft zu Halle. Halle, 1811. 4.
- Recu. zool. Suisse Recueil zoologique Suisse. Genève-Bale. 8.
- Redi, An. viv. F. Redi, De Animalculis vivis, quae in Corporibus Animalium vivorum reperiuntur, Observationes; latinas fecit P. Coste. Amstelodami. 1708. 12.
- Reincke, Psorosp. Cun. J. J. Reincke, Nonnulla quaedam de Psorospermiis Cuniculi. Diss. inaug. Kiel, 1866. 4.
- Rend. Ist. Lombardo Reale Istituto Lombardo di Scienze e Lettere. Rendiconti. Classi di Scienze matematiche e naturali. Milano. 8.
- Rep. U. S. Fish Comm. United States Commission of Fish and Fisheries. Report of the Commissioner. Washington. 8.
- Rev. biol. Nord France Revue biologique du Nord de la France. Lille. 8.
- Rev. sci. La Revue scientifique de la France et de l'Étranger. Paris. 4.
- Rev. Séricicult. Revue universelle de Sériciculture. Lyon. 8.
- Ric. Lab. Anat. Roma Ricerche fatte nel Laboratorio di Anatomia normale della Reale Università di Roma ed in altri Laboratori biologici. Roma. 8.
- Riv. Bachicolt. Rivista settimanale di Bachicoltura. Milano. 4.

- Rivolta, Tenie Cell. ovif. S. Rivolta, Sopra alcune Specie di Tenie delle Pecore e sopra speciali Cellule oviformi dei Villi del Cane e del Gatto. Pisa, 1874. 8.
- Rudolphi, Entoz. Syn. C. A. Rudolphi, Entozoorum Synopsis cui accedunt Mantissa duplex et Indices locupletissimi. Berolini, 1819. 8.
- Rupprecht, Trichinenkrankh. -- B. Rupprecht, Die Trichinenkrankheit im Spiegel der Hettstädter Epidemie betrachtet. Hettstädt. 1864.
- Sars, Norges Echin. M. Sars, Oversigt af Norges Echinodermer. Udgiven af Videnskabernes Selskabet i Christiania. Christiania, 1861. 8.
- SB. Ak. Wien -- Sitzungsberichte der Kaiserlichen Akademie der Wissenschaften. --Mathematisch-naturwissenschaftliche Classe. Wien. 8.
- SB. Böhm. Ges. -- Sitzungsberichte der Königlichen Böhmischen Gesellschaft der Wissenschaften in Prag. - Mathematisch-naturwissenschaftliche Classe.
- SB. Ges. naturf. Berlin Sitzungsberichte der Gesellschaft naturforschender Freunde zu Berlin. Berlin. 4, 8.
- SB. Ges. Würzburg Sitzungsberichte der physikalisch-medicinischen Gesellschaft zu
- Würzburg. Würzburg. 8.
  Schultze, Turbell. -- M. S. Schultze, Beiträge zur Naturgeschichte der Turbellarien. 1. Abtheilung. Greifswald. 1851. 4.
- Stein. Infus. F. Ritter v. Stein. Der Organismus der Infusionsthiere nach eigenen Forschungen in systematischer Reihenfolge bearbeitet. v. 1, 2, 31, 3 n. Leipzig, 1859, 67, 78, 83. 2.
- Tubl. zool. Tablettes zoologiques. Poitiers. 8.
- Tagebl. Ges. D. Naturf. Tageblatt der . . . Versammlung der Gesellschaft Deutscher Naturforscher und Aerzte. Jena, etc. 4.
- Tr. Amer. phil. Soc. Transactions of the American philosophical Society. Philadelphia. 4.
- Trav. Inst. Lille Travaux et Mémoires des Facultés de Lille. Lille. 8.
- Trav. Soc. Univ. Kharkow Travaux de la Société des Naturalistes à l'Université Impériale de Kharkow. Kharkow. 4 (8).
- Tr. micr. Soc. London Transactions of the Royal microscopical Society of London. London. 8.
- Tr. N. Zealand Inst. Transactions and Proceedings of the New Zealand Institute.
- Wellington, London. 8.

  Vejdovský, Brunnenw. Prag. F. Vejdovský, Thierische Organismen der Brunnenwässer von Prag. Prag, 1882. 4.
- Vejdovský, Enchytr. F. Vejdovský, Beiträge zur vergleichenden Morphologie der Anneliden. I. Monographie der Enchytraeiden. Prag, 1879. 4.
- Verh. Ges. Würzburg Verhandlungen der physikalisch-medicinischen Gesellschaft in Würzburg. Erlangen. Würzburg. 8.
- Verh. Ver. Heidelb. Verhandlungen des naturhistorisch-medicinischen Vereins zu Heidelberg. Heidelberg. 8.
- Verh. Ver. Rheinlande Verhandlungen des naturhistorischen Vereines der Preussischen Rheinlande. Bonn. 8.
- Vierteljahrsschr. Ges. Zürich Vierteljahrsschrift der naturforschenden Gesellschaft in Zürich. Zürich. 8.
- Wasielewski, Sporozoenk. v. Wasielewski. Sporozoenkunde, ein Leitfaden für Ärzte, Tierärzte und Zoologen. Jena, 1896. 8.
- Z. Naturw. Zeitschrift für Naturwissenschaften ([r.1—54:] Zeitschrift für die gesammten Naturwissenschaften). Halle, Berlin, Leipzig. 8.
- Zool. Anz. Zoologischer Anzeiger. Leipzig. 8.
- Zool. J. The zoological Journal. London. 8.
- Zool. Jahrb. Anat. Zoologische Jahrbücher. Abtheilung für Anatomie und Ontogenie der Thiere. Jena. 8. Zool. Jahrb. Syst. — Zoologische Jahrbücher. — Abtheilung für Systematik, Geo-
- graphie und Biologie der Thiere. Jena. 8.

- Zool. Jahresber. Zoologischer Jahresbericht. Hrsg. von der zoologischen Station zu Neapel. Leipzig, Berlin. 8.
- Z. Parasitenk. Zeitschrift für Parasitenkunde. Jena. 8.
- Zürn, Psorosp. F. A. Zürn, Die kugel- und eiförmigen Psorospermien als Ursache von Krankheiten bei Hausthieren. Leipzig, 1878. 8.
- Zürn, Schmar. F. A. Zürn, Die Schmarotzer auf und in dem Körper unserer Haussäugetiere, sowie die durch erstere veranlassten Krankheiten. deren Behandlung und Verhütung. v. 1, 2. Weimar, 1872 –74. 8. (ed. 2: v. 1, 2. Weimar, 1882, 87/89. 8.)
- Z. wiss, Mikr. Zeitschrift für wissenschaftliche Mikroskopie und für mikroskopische Technik. Braunschweig. 8.
- Z. wiss. Zool. Zeitschrift für wissenschaftliche Zoologie. Leipzig. 8.

# Index systematique.

Pag.	Pag.
Sporozoa · · · · · · · 1	11. G. mystacidarum (Frantz.). 11
I. Leg. Cytosporidia 3	12. " laucournetensis (Aimé Schn.) 11
1. Ord. Gregarinida . 4	13. " podurae (Léger) 12
A. Subord. Cephalina 5	14. "longirostris (Léger) 12
I. Trib. Gymnosporea . 6	2. Gen. Gamocystis Aimé Schn. 12
1. Fam. Aggregatidae 6	1. G. tenax Aimé Schn 12
1. Gen. Aggregata Fraz 6	2. " ephemerae (Frantz.) 12
1. A. portunidarum Fraz 6	3. Gen. Hirmocystis Léger 12
conformis (Dies.) 6	1. H. asidae Léger 13
" praemorsa (Dies.) 6	2. " polymorpha Léger 13 3. " ventricosa Léger 13
" dromiae (Frnz.) 6	3. " ventricosa Léger 13 4. " gryllotalpae Léger 13
nicaeae (Frnz.) 6	4. Gen. Hyalospora Aimé Schn. 13
" caprellae (Frnz.) 6	1. H. roscoviana Aimé Schu. 13
2. Fam. Porosporidae 7	2. " affinis Aimé Schn 14
1. Gen. Porospora Aimé Schn 7	" reduvii (Ramdohr) 14
1. P. gigantea (E. Bened.) 7	5. Gen. Euspora Aimé Schu 14
II. Trib. Angiosporea 7	1. E. fallax Aimé Schn 14
1. Fam. Didymophyidae . 8	6. Gen. Sphaerocystis Léger . 14
1. Gen. Didymophyes F. St 8	1. S. simplex Léger 14
1. D. gigantea F. St 8	7. Gen. Cnemidospora Aimé Schn. 14
2 paradoxa F. St 8	1. C. lutea Aimé Schn 14
3 longissima (Sieb.) 8	8. Gen. Stenophora Labbé 15
4 leuckarti W. St. Marshall 9	1. S. juli (Frantz.) 15
2. Fam. Gregarinidae 9	3. Fam. Dactylophoridae. 15
1. Gen. Gregarina Duf 9	1. Gen. Rhopalonia Léger 15
1. G. munieri (Aimé Schn.). 9 2. "ovata Duf 10	1. R. geophili Léger 16
3 macrocephala (Aimé Schn.) 10	2. Gen. Echinomera Labbé 16
4. " acridiorum (Léger) 10	1. E. hispida (Aimé Schn.) 16
5. " blattarum Sieb 10	3. Gen. Trichorhynchus Aimé Schn. 16
6 polymorpha (Hamm.) . 10	1. T. pulcher Aimé Schn 16
6a., , (typica) (Hamm.). 11	4. Gen. Pterocephalus Aimé Schn. 17
6b euneata F. St 11	1. P. nobilis Aimé Schn 17
6e., "mimosa (Aimé Schn.) 11	5. Gen. Dactylophorus Balb 17
7. " granulosa (Aimé Schn.) . 11	1. D. robustus (Léger) 17
8. " longa (Léger) 11 9. " lagenoides (Léger) 11	4. Fam. Actinocephalidae 17
10 acuta (Léger) 11	A. Subfam. Sciadiophorinae 18

	I	Pag.	P	ag.
1.	Gen. Sciadiophora Labbé .	18	11. Gen. Beloides Labbé	26
	1. S. phalangii (Léger)	18	1. B. firmus (Léger)	27
	goronowitschi (Johansen)	18		27
	" fissidens (Rössler)	18		27
В	Subfam. Anthorhynchinae	18		
	-			27
1.	Gen. Anthorhynchus Labbé	19	1. C. armata Léger	27
	1. A. sophiae (Aimé Schn.)	19	2. Gen. Acanthospora Léger .	27
C.	Subfam. Pileocephalinae	19	1. A. pileata Léger	28
1.	Gen. Pileocephalus Aimé Sehn.	19	2 repelini Léger	28
	1. P. heeri (Köll.)	19	3. "polymorpha Léger	28
	2. " chinensis Aimé Schn	19	3. Gen. Ancyrophora Léger.	28
	blaberae (Frnz.)	20	1. A. gracilis Léger	28
	bergi (Frnz.)	20	2. " uncinata Léger	28
2.	Gen. Amphoroides Labbé .	20	4. Gen. Cometoides Labbé	29
_,	1. A. polydesmi (Léger)	20	1. C. crinitus (Léger)	29
3	Gen. Discorhynchus Labbé.	20	2. " capitatus (Léger)	29
υ.	1. D. truncatus (Léger)	20	6. Fam. Menosporidae	29
n			1. Gen. Menospora Léger	30
	Subfam. Stictosporinae	20	1. M. polyacantha Léger	30
1.	Gen. Stictospora Léger	21	2. Gen. Hoplorhynchus Carus.	30
	1. S. provincialis Léger	21	1. H. oligacanthus (Sieb.)	30
Е.	Subfam. Actinocephalinae	21	_	30
1.	Gen. Schneideria Léger	22	7. Fam. Stylorhynchidae	
	1. S. mucronata Léger	22	1. Gen. Lophocephalus Labbé.	31
	2. " caudata (Sieb.)	22	1. L. insignis (Aimé Schn.) .	31
2.	Gen. Asterophora Léger	22	2. Gen. Cystocephalus Aimé Schn.	31
	1. A. mucronata Léger	22	1. C. algerianus Aimé Schn.	31
	2 elegans Léger	22	3. Gen. Oocephalus Aimé Schn.	31
3.	Gen. Stephanophora Léger.	23	1. O. hispanus Aimé Schn	32
	1. S. lucani (F. St.)	23	4. Gen. Sphaerorhynchus Labbé	32
1	Gen. Bothriopsis Aimé Schn.	23	1. S. ophioides (Aimé Schu.)	32
1.	1. B. histrio Aimé Schn	23	5. Gen. Stylorhynchus F. St	
5	Gen. Coleorhynchus Labbé.	23	em. Aimé Schu	32
υ.	1. C. heros (Aimė Schn.)	24	1. S. oblongatus (Hamm.)	32
6	Gen. <b>Légeria</b> Labbé	24	2. " longicollis F. St	32
0.	1. L. agilis (Aimé Schn.)	24	" caudatus R. Rössl. 🕠 .	33
7	Gen, Phialoides Labbé		8. Fam. Doliocystidae	33
1.		24	1. Gen. Doliocystis Léger	33
0	1. P. ornata (Léger)	24	1. D. pellucida (Köll.)	33
0.	Gen. Geniorhynchus Aimé Schn		2. " polydorae Léger	33
0	1. G. monnieri Aimé Schu.	25		33
9.	Gen. Actinocephalus F. St	25	" elongata (Ming.)	33
	1. A. stelliformis Aimé Schn	25		34
	2 dujardini Aimė Schn	25	, here ocephian (sing.)	J.
	3, digitatus Aimé Schu	25	~	
	4, acutispora Léger	26	Gen. Nematoides Ming., em.	
	5. "tipulae Léger	26		34
10.	Gen. Pyxinia Hamm	26		34
	1. P. rubecula Hamm	26		34
	2. " crystalligera Fraz	$^{26}$	U. elliptica Ming	34

Pag.	Pag
Gen. <b>Sycia</b> Léger 34	6. M. mobilis (Rehb.) 4
S. inopinata Léger 34	7, clymenellae Porter 4
Gregarina soror Duf 34	2. Gen. Zygocystis F. St 4
hyalocephala Duf 34	1. Z. cometa F. St 4
., curvata (Hamm.) 35	2. " puteana Lachm 4
panchlorae Frnz 35	3 portuni (Frnz.) 4
statirae Frnz 35	3. Gen. Zygosoma Labbé 4
achetaeabbreviatae Leidy 35	1. Z. gibbosum (Greeff) 4
locustaecarolinae Leidy 35	4. Gen. Pterospora Racov. & Labbé 4
" blattaeorientalis Leidy . 35	1. P. maldaneorum Racov. &
" julipusilli Leidy 35	Labbé 4
" polydesmivirginiensis	5. Gen. Cystobia Ming 4
Leidy 35	1. C. irregularis (Minchin) 4
" passalicornuti Leidy 35	2. " holothuriae (Schn.) 4
" megacephala Leidy 35	schueideri Ming 4
" melolonthaebrunneae Leidy 36	6. Gen. Lithocystis Giard 4
" scarabaeirelicti Leidy . 36	1. L. schneideri Giard 4
" philica Leidy 36	7. Gen. Ceratospora Léger 4
actinotus Leidy 36	1. C. mirabilis Léger 4
" microcephala Leidy 36	o 0
" termitis Leidy 36	4 77 131
" amarae Frantz 36	1. U. saenuridis (Köll.) 4 2. " nemertis (Köll.) 4
"balani Köll	0 11 1
valettei Nussbaum 36	3 sipunculi (Köll.) 4 4 synaptae (Cuén.) 4
" sp., Solger 36	" sp., Gravier 4
" sp., L. Pfr 36	0 0 -
., sp., Bolsius 37	7 0 1 1 11
sp., Mos 37	1. G. terebellae (Köll.) 4 2, varia Léger 4
clausi Frnz 37	3 sparsa Léger 4
" pterotracheae (Stuart) . 37	~
" salpae Frnz 37	
., flava Roboz 37	1. S. mirabilis Aimé Schn 4
ensiformis Bargoni 37	Con Diplomatic IV
sp., Ritter	Gen. <b>Diplocystis</b> Künstl 4 D. schneideri Künstl 4
sp., Porter 37	
-	" major Cuén 4
P Subord Acomboline	Gen. Lankesteria Ming 4
B. Subord. Acephalina 87	L. ascidiae (Lank.) 4
1. Gen. Monocystis F. St 38	planariae (Ming.) 40 amaroecii (Giard) 40
1. M. tenax (Duj.)	amaroecu (Giard) 4 diazonae (Ming.) 4
, var. minuta Ruschh. 39	leuckarti-(Ming.) 4
" " cuneiformis Rusehh, 39	sp., Pollard 4
" " porrecta A. Schmidt 39	
, , A. Schmidt 39	Gen. Callyntrochlamys Frnz. 4
" cristata A. Schmidt 39	C. phronimae Frnz 4
" " herculea Bosanquet 39	" sp., Gabriel 4
2. " magna A. Schmidt 39	Gen. Ancora Labbé 4
3. " perichaetae (Beddard) . 39	A. sagittata (Leuck.) 4
4 1 1 11	Gen. Polyrhabdina Ming 48
	P. spionis (Köll.) 48
5. "enchytraei Köll 39	"annulata (Greeff) 48

P	ag.		Pag
P. cirratuli (Lank.)	48	4. Gen. Adelea Aimé Schn	56
77 <b>F</b>	48	1. A. ovata Aimé Schn	5€
/.	48	2. " simplex (Aimé Schn.) .	5€
,,	48	3. " dimidiata (Aimé Schn.) .	56
	49	" sp., Aimé Schn	56
1	49	5. Gen. Barrouxia Aimé Schn	5(
77	49	1. B. ornata Aimé Schn	56
7) 1	49	2. " schneideri Léger	57
	49	6. Gen. Echinospora Léger	57
(	49	1. E. labbéi Léger	57
	49	Gen. Gymnospora Monz	57
" discocelidis Ming	49	G. nigra Monz	57
TT 1 2 21 1	$\frac{49}{50}$	II. Trib. Polyplastina	
K. staurocephali (Ming.) Gen. Lobiancoella Ming	50	monogenica.	57
L. beloneides Ming	50 50	1. Gen. Rhabdospora Laguesse	58
Gen. Spermatophagus Labbé	50	1. R. thélohani Laguesse	58
S. freundi (Eisen)	50	2. Gen. Eimeria Aimé Schn	58
" eclipidrili (Eisen)	50	1. E. falciformis (Eimer)	58
Neozygitis aphidis Wtl	50	2. " hirsuta Aimé Schn	58
Monocystis mitis Leidy	50	3. " nova Aimé Schn	59
M. lacryma Vejd	51	4. " nepae Aimé Schn	59
"leydigi F. St	51	5. " schneideri Bütsch	59
"thalassemae Lank	51	6. "pfeifferi Labbé	59
" sp., Speng	51	" sp., Th. Sm	59
, sp., Menge	51	" sp., Pach	59
Gregarina sp., Vejd	51	" sp., Mesnil & Caull	59
" sp., Küchm	51	" sp., Léger	59
" sp., Walter	51	3. Gen. Gonobia Ming	59
sp., Henneg sp., Dan	51 51	1. G. colubri Ming	60
, sp., Dan	01	2. " lacertae Ming	60
2. Ord. Coccidiida	51	4. Gen. Pfeifferella Labbé	60
	52 52	1. P. tritonis (Labbé)	60
I. Trib. Polyplastina di-	02	2. "gigantea (Labbé)	61
genica	53	3. " princeps (Labbé)	61
. ~	53 53	" " var., Baransky . 4. " avium (Labbé)	61 61
	53 53	5. , schubergi (Labbé)	61
`	54	" sp., Th. Sm. · · · ·	61
	54	" sp., J. J. Clarke	62
	54	" sp., J. J. Clarke	62
	54	Gen. Molybdis Pach	62
	54	M. entzi Pach.	62
2. " soror Aimé Schn	54	Gen. Cretya Ming	62
	54	C. neapolitana Ming	62
	55		
<i>"</i>	55	B. Subord. <b>Oligoplastina</b> .	62
-	55	I. Trib. Tetrasporea	63
	55	1. Gen. Crystallospora Labbé.	63
2. "pelseneeri Léger	55	1. C. crystalloides (Thél.)	63

	Pag.	]	Pag.
2. Gen. Goussia Labbé	63	3. Gen. Isospora Aimé Schn	72
1. G. variabilis (Thél.)	63	1. I. rara Aimé Schn	72
2. " motellae (Labbé)	64	" sp., Grassi	72
3. "lucida (Labbé)	64	" sp., Grassi	72
4. " cruciata (Thél.)	64		
5. " clupearum (Thél.)	64	Coccidium sp., Podwyss	72
6. "minuta (Thél.)	65	" sp., Podwyss	72
7. "thélohani Labbé	65	" " Liénaux	72
"bigemina Labbé	65	" " Künstl. & Pitres	72
3. Gen. Coccidium Leuck	65	, , Beddard	72
1. C. cuniculi (Rivolta)	66	Globidium leuckarti Flesch	72
2. " perforans Leuck	66	Nematopsis sp., Aimé Schn	73
" " , var., Hess & E.		2 0.4 11	
Zschokke	66	3. Ord. Haemospori-	=0
" " " Kjellberg	67	diida	73
" " " Rivolta	67	1. Gen. Lankesterella Labbé .	73
" " " Zürn	67	1. L. ranarum (Lank.)	74
" " " Curtice	67	2. " monilis (Labbé)	74
" " " Eimer	67	" avium (Labbé)	75
3. "bigeminum Stiles	67	2. Gen. Caryolysus Labbé	75
" " canis Raill. & Lucet	67	1. C. lacertarum (Danil.)	75
" " cati Raill. & Lucet	68	3. Gen. Haemogregarina Danil.	76
" " putorii Raill. & Lucet	68	1. H. lacazei (Labbé)	76
4. " falciforme Schuberg	68	2. ,, stepanowi Danil	76
5. " viride Labbé	68	3. " magna (Grassi & Feletti)	76
6, avium (Silvestr. & Rivolta)	68	" pythonis (Billet)	76
7. " truncatum Raill. & Lucet	68	" bungari (Billet)	76
8. " pfeifferi Labbé	68	" sp., Billet	77
9. "roscoviense Labbé	69	" nasuta Eisen	77
10. " delagei Labbé	69	4. Ord. Gymnospori-	
11. " proprium (Aimé Schn.) .	69	diida	77
" " var., Steinhaus	69		''
12. "gasterostei Thél	69	1. Gen. Caryophagus Steinhaus.	70
13. " sardinae Thél	69	1. C. tritonis (Steinhaus)	78 78
" metshnikovi Laveran	70	2 ranarum Labbé	78
" sp., Léger	70	3. " salamandrae Steinhaus .	78
"giganteum Labbé	70	2. Gen. <b>Halteridium</b> Labbé	78
" sp., Grassi	70 70	1. H. danilewskyi (Grassi &	,0
" " Solger & Gabriel	70 70	Feletti)	79
" " Eimer	70	3. Gen. Haemoproteus Kruse.	• • •
II. Trib. Trisporea	70	em. Labbé	79
1. Gen. Bananella Labbé	70	1. H. danilewskyi Kruse	80
1. B. lacazei Labbé	70	4. Gen. <b>Plasmodium</b> Marchiafaya	
		& Celli	80
III. Trib. Disporea	71	1. P. malariae (Laveran)	81
1. Gen. Cyclospora Aimé Schn.	71	1a., "tertianum Golgi	82
1. C. glomericola Aimé Schu.	71	1b., , quartanum Golgi .	82
" sp., Léger	71	" " praecox (Grassi & Feletti)	
2. Gen. <b>Diplospora</b> Labbé	71.	" " immaculatum (Grassi	
1. D. lacazei Labbé	71	& Feletti)	82

1	Pag.		Pag
5. Gen. Laverania Grassi & Fe-		2. Fam. Chloromyxidae	94
letti. em. Labbé	82	1. Gen. Chloromyxum Ming	94
1. L. ranarum (Kruse), em. Labbé		1. C. leydigi Ming	95
6. Gen. Cytamoeba Labbé	83	2. " caudatum Thél	95
1. C. bacterifera Labbé	83	3. " diploxys (Gurley)	95
sp., Grassi	83	4 quadratum Thél	96
		5. " fluviatile Thél	96
Haemapium riedyi Eisen	83	6 mucronatum Gurley	90
		3. Fam. <b>Myxobolidae</b>	96
II. Leg. <b>Myxosporidia</b>	84	1. Gen. <b>Myxobolus</b> Bütsch	97
1. Ord. <b>Phaenocystida</b>	85	1. M. piriformis Thél	97
1. Fam. <b>Myxidiidae</b>	85	2. " unicapsulatus Gurley .	97
1. Gen. Sphaerospora Thél	86	3. " inaequalis Gurley	97
1. S. rostrata Thél	86	4. " dispar Thél	
2. "elegans Thél	86	5. " ellipsoides Thél	
3. "divergens Thél	87	6. "exiguus Thél	98
2. Gen. Leptotheca Thél	87	7 oviformis Thél	98
1. L. ohlmacheri (Gurley)	87	8 mülleri Bütsch	
2 agilis (Thél.) .   .   .   .	87	9 pfeifferi Thél	
3. " elongata (Thél.)	88	10 lintoni Gurley	96
4. " polymorpha Labbé	88	11 globosus Gurley	
5. " parva Thél	88	12 oblongus Gurley	
6. "hepseti Thél	88	13. " transovalis Garley	
renicola Thél	88	merluccii (Perugia)	
perlata (Gurley)	88	, obesus Gurley	100
3. Gen. Ceratomyxa Thél	89	cycloides Gurley	100 100
1. C. sphaerulosa Thél	90	" sphaeralis Gurley " sp., Liebk	100
2 arcuata Thél	90 90	m (11	100
2b., scorpaenarum Labbé	90	" sp., Garley	
3. " pallida Thél	90	sp., J. Müll	101
4 globulifera Thél	90		
5. " appendiculata Thél	91	2. Gen. Henneguya Thél	101
6. "truncata Thél	91	1. H. psorospermica Thél	101
7 reticularis Thél	91	Ia (typica) Thel	101
4. Gen. Myxidium Bütsch	91	1b ,, texta (L. Cohn) 1e minuta (L. Cohn) .	101 102
1. M. lieberkühni Bütsch	91	the state of the s	
2 incurvatum Thél	92	1 11	102
3 sphaericum Thél	92	1f amount (1 (1 1 )	102
histophilum Thél	92	2 media Thél	102
" sp., Leydig	92	3. "brevis Thél	102
danilewskyi Laveran	92	4. " schizura (Gurley)	102
5. Gen. Sphaeromyxa Thél	93	5 creplini (Gurley)	108
1. S. balbianii Thél	93	" linearis (Gurley)	108
6. Gen. Cystodiscus Lutz	93	" var., (Gurley)	108
1. C. immersus Lutz	93	., strongylura (Gurley)	103
7. Gen. Myxosoma Thél	93	monura (Gurley)	103
1. M. dujardini Thél	94	" kolesnikovi (Gurley)	108
2. " ambiguum Thél	94	" macrura (Gurley)	104

	Pag.	]	Pag.
H. sp., Borne	104	P. asplanchnae (Fritsch) .	110
" sp., Clap	104	" sp., Fritsch	110
		" polygona (Fritsch)	111
Ond Mionosponia		" asperospora (Fritsch)	111
2. Ord. Microspori= diida	101		111
	104		111
1. Fam. Nosematidae	104	" sp., Giard	111
1. Gen. Nosema Nägeli	105	3. Gen. Thélohania Henneg	111
1. N. anomalum Monz	105	1. T. octospora Henneg	112
2. " punctiferum (Thél.)	105		112
3. ,. destruens (Thél.)	105	3. " contejeani Henneg	112
4 ovoideum (Thél.)	106		112
" sp., L. Pfr	106		
" acutum (Thél.)	106	M	110
" cordis (Thél.)	106	. 1	113
"giganteum (Thél.) .	106	Psorospermies de Notropis mega-	110
" marionis (Thél.)	106	1. (1.1.) . (1.1.) . (1.1.)	$\frac{113}{119}$
depressum (Thél.)	106	, de Gobius fluviatilis. Leydig	119
, bryozoides (Korotneff) .	106	" " Chondrostoma nasus.	113
"bombycis Nägeli	$\frac{106}{107}$	Lousianus metilus I audia	
" varians (Léger)	107	Coondon soondan Domes	
en Roll	107	T 1	110
threenurse (I Ph.)	107		113
en f. Pfu	107	Myxosporidie de l'oeuf de Lacerta.	110
, sp., Leydig	107		113
" sp., L. Pfr	108	C .	113
"strictum Monz	108		113
" sp., Leydig	108		114
" sp., Frey & Lebert	108	3.5	114
" sp., Vlacovich	108	1	114
" sp., L. Pfr	108		
sp., L. Pfr	108	0	
sp., Fruz	108	Sarcosporidia	115
" sp., Frnz	108	1. Gen. Sarcocystis Lank	116
2. Gen. Plistophora Gurley	108	1. S. miescheriana (Kühn)	116
1. P. typicalis Gurley	108	2 sp., Gerl	116
" danilewskyi (L. Pfr.) .     .	109	3. "tenella Raill	116
heteroica (Monz.)	109	4, mucosa (R. Blanch.)	117
" mülleri (L. Pfr.)	109	5. " lindemanni (Rivolta) .   .	117
" coccoidea (L. Pfr.)	109		118
obtusa (Monz.)	109	1	118
. sp., Fritsch	109	,	118
" schmeili (L. Pfr.)	110		118
virgula (Monz.)	110		118
" holopedii (Fritsch & Vávra)	110	1	118
colorata (Fritsch)	110	A	118
" rosea (Fritsch)	110		118
" sp., G. W. Müll	110	, 1	$\frac{119}{110}$
" Sp., Fritsch & Vávra	110	1 ,	$\frac{119}{119}$
SII Wrzski	1 ( ( )	SH W Krause .	119

Pag.	Pag
S. sp., Ratz 119	Gen. Metschnikovella Caull.
" muris (R. Blanch.) 119	& Mesnil 12:
" sp., Hardenberg 119	M. spionis Caull. & Mesnil . 12:
" sp., Manz 119	" capitellidis Caull. & Mesnil 123
, sp., Sieb 119	
" sp., Pgst 119	
" sp., Jongh 119	
" sp., Hessling 119	Gen. Chytridiopsis Aimé Schn. 126
" sp., Stiles 119	C. socius Aimé Schn 120
Amoebosporidia 120	Gen. Micrococcidium Drüner 120
~	M. carvolyticum Drüner. 126
1. Gen. Ophryocystis Aimé Schn. 120	Amoeda (?) pigmentilera Grassi 120
1. O. bütschlii Aimé Schn 120	sagittae Grassi 120
2. " francisci Aimé Schn 120	Psorospermium haeckeli Hildg. 120
	lucernariae Vallentin 12
Serumsporidia 121	Sporozoaire, F. St 12
1. Gen. Serumsporidium L. Pfr. 121	" Froment 12
S. cypridis L. Pfr 121	. L. Pfr 12'
" mülleri L. Pfr 121	. Kent 12
" sp., L. Pfr 121	Speng 12
"gammari L. Pfr 121	, Leydig 12
2. Gen. Blanchardina Labbé . 121	, Sehn 12'
B. cypricola (Wrzski.) 121	
Gen. Amoebidium Cienk 122	Coccidium (?) sp., Leuck 120
A. parasiticum Cienk 122	an W 11. 10
" moniezi Labbé 122	(1, : 3: . : 3 : : : : : : : : : : : : : : :
" crassum Monz 122	0 000 1 1 1 1 10
" cienkowskianum Monz 128	
Gen. Coelosporidium Mesnil	Gilehrist 12
& Marchoux · · · · 129	
C. chydoricola Mesnil & Mar-	du type d'Albarran 12
choux 128	
Gen. Botellus Monz 128	
B. typicus Monz 128	
" parvus Monz 128	de la variole et de la vaccine 13
, daphniae (L. Pfr.) 128	de l'herpes zoster 130
" sp., Plate 124	. de l'ictero-hématurie 13
" sp., Lenssen 124	de la leucémie 13
Gen. Bertramia Mesnil & Caull. 124	, de la coqueluche 13
B. capitellae Mesnil & Cault. 12-	
Gen. Piroplasma Patton 124	
P. bigeminum (Th. Sm. & Kilb.) 124	
" canis (Piana & GValerio) 12-	
Gen. Babesia Starcovici 123	
B. bovis (Babes) 12:	de l'oriental sore" 13
avis Starcovici 19:	

# Sporozoa

1841 "Psorospermien", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 480 | 1879 Sporozoa, Leuekart, Paras., ed. 2 v. 1 p. 241 | 1882 S., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 479 | 1884 "Sporozoaires", Balbiani, Leç. Sporoz., p. 1 | 1894 Sporozoa cystomorpha vel Fungillaria (part.). Haeckel, Syst. Phyl., v. 1 p. 149.

Protozoa mono- ou plurinucléés présentant toujours une couche protoplasmique externe différenciée (ectoplasme ou pellicule); ne présentant jamais à l'état adulte ni cils ni flagelles; ayant une nutrition endosmotique; toujours endoparasites des cellules ou des tissus ou des cavités organiques d'autres animaux; se reproduisant par division, et surtout par sporulation. Sporulation produisant directement ou indirectement (spore) des sporozoïtes nucléés, amoeboïdes ou non.

Les Sporozoaires sont des Protozoaires qui sont tous endoparasites, soit dans les cellules, soit dans les tissus, soit dans les cavités organiques d'autres animaux, au moins pendant la première période de leur existence (stade d'accroissement).

La forme du corps est généralement constante; les uns ont une forme ovalaire ou sphérique, ou allongée, et jamais (?) amoeboïde; d'autres sont irréguliers de forme et présentent des pseudopodes (psdp.). Jamais ils ne présentent ni cils, ni flagelles, au moins à l'état adulte. Il y a toujours un ectoplasma (ectpl.), pelliculaire ou non, formant une couche externe différenciée, et un entoplasma (entpl.) qui renferme 1—n noyaux et ordinairement des granules spéciaux d'assimilation, ou du pigment, rarement des vacuoles (vac.). On ne trouve jamais de vacuoles contractiles, ni de vacuoles alimentaires; la nutrition est endosmotique. Les mouvements pseudopodiques sont rares et la marche est due à une contractilité spéciale du plasma.

Les jeunes stades se reproduisent peut-être souvent par division à l'intérieur de l'hôte. Le mode de reproduction ordinaire est la sporulation qui aboutit à la formation de germes mobiles, amoeboïdes ou non (sporozoïtes). Les sporozoïtes se forment directement ou indirectement aux dépens de parties du cytoplasma, qui s'isolent autour d'un noyau issu du noyau initial: ces parties (sporoblastes, archispores) forment directement ou indirectement des spores. Chaque spore contient 1—n sporozoïtes et est entourée d'1—2 capsules résistantes. La spore peut être munie ou non d'appendices divers, de capsules polaires à filaments, etc. Les sporozoïtes peuvent aussi dans quelques cas se former directement des archispores. La sporulation se fait ou non à l'intérieur d'une capsule après arrondissement et concentration du plasma. Le stade de sporulation peut être la terminaison de la vie libre ou du stade d'accroissement; ou peut coexister avec ce stade d'accroissement.

Le cycle est le suivant:

Sporozoïte et pénétration dans l'hôte. — Accroissement. — Sporulation (dans l'hôte ou en dehors de l'hôte).

Les Sporozoaires ont été rencontrés chez presque tous les autres animaux. Ils sont le plus souvent endoparasites des tissus ou des cellules des tissus.

2 légions, 6 ordres, 94 genres certains et 29 incertains. 239 espèces certaines et 259 incertaines, 18 sous-espèces et 15 variétés.

Différenciation des légions:

Pas de spore ou spore simple sans capsules polaires. I. Leg. Cytosporidia . p. 3 Spore munie de capsules polaires à filament dévaginable II. Leg. Myxosporidia . p. 84

# I. Leg. Cytosporidia

1894 "Cytosporidies", Labbé in: Arch. Zool. expér.. ser. 3 «. 2 p. 219 1896 Rhabdogeniae (part.), Delage & Hérouard, Zool. concr., v. 1 p. 255.

Sporozoaires, rarement amoeboïdes, ordinairement de forme constante, généralement mononucléés; stade initial toujours intracellulaire (cellules épithéliales) ou globules sanguins (hémocyte). Stade d'accroissement précédant toujours le stade de sporulation; sporulation donnant un nombre défini ou indéfini d'archispores, dont chacune fournit une spore ou un sporozoïte. Spore (quand elle existe) sans capsules polaires à filament dévaginable renfer-

mant 1—n sporozoïtes non amoeboïdes.

Les Cytosporidies se présentent sous la forme d'organismes rarement amoeboïdes, présentant d'ordinaire une forme constante ovalaire, allongée ou sphérique, mononucléée. Le stade initial d'accroissement se fait toujours dans une cellule épithéliale ou un globule sanguin. Il peut ensuite y avoir, ou non, un stade de vie libre dans une cavité organique. Le stade d'accroissement précède toujours le stade de sporulation. Il y a souvent une association des jeunes stades ou des stades adultes. Il peut y avoir ou non une capsule kystique. Après arrondissement et concentration du plasma, le noyau se divise et donne un grand nombre, ou seulement un nombre limité de noyaux qui se portent à la périphérie. Autour de chaque noyau. le plasma se divise; chaque cellule ainsi formée est une archisp. L'archisp. peut donner directement un sporozoïte (formes monogéniques) ou une spore à l'intérieur de laquelle se formeront 1 ou plusieurs sporozoïtes (formes digéniques). Les sporozoïtes sont allongés, falciformes, ou ovoïdes.

Ce sont des parasites monophages, c'est à dire habitant généralement une même sorte de tissus (cellules épithéliales, globules rouges, leucocytes) à l'état jeune, et quelquefois toute leur vie. A l'état adulte, ils peuvent être libres dans les cavités organiques, ou émigrer dans le tissu conjonctif

sous-jacent aux organes.

4 ordres bien différenciés, 81 genres certains et 16 incertains, 172 espèces certaines et 128 incertaines, 10 sous-espèces et 14 variétés.

# 1. Ord. Gregarinida

1828 Gregarina, Dufour in: Ann. Sci. nat., v. 13 p. 366 1848 Symphyta, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 221 † 1851 Protorhyngodea, Diesing, Syst. Helm., v. 2 p. 6 1875 "Gregarinidés", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 493 | 1882 Gregarinida (part.). Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 503 1894 Fungillaria paulosporea vel Gregarinae, Haeckel, Syst. Phyl., v. 1 p. 154.

Cytosporidies ayant une phase mobile libre dans la cavité intestinale ou dans la cavité coclomique de l'hôte; non amochoïdes: pourvus de fibrilles myophaniques à l'état adulte. Sporulation, après ou sans conjugaison, à l'intérieur d'un kyste; ce kyste n'est jamais secrété dans l'épithélium-hôte.

Les premiers stades du développement sont toujours intracellulaires. Un sporozoïte pénêtre dans une cellule, y grandit et devient une grégarine, libre ensuite dans l'intestin ou la cavité générale. Le corps de la grégarine adulte, allongé, plus ou moins aplati, est unicellulaire et limité par une pellicule (épicyte) lisse ou striée: en dedans se trouve l'ectoplasme ou sarcocyte et l'entoplasme ou entocyté; ce dernier, ordinairement très granuleux peut renfermer des granulations diverses, et être coloré diversement; entre l'ectpl. et l'entpl. se trouve une couche fibrillaire, ou myophanique, ou myocytique, formé de fibrilles transversales enchevêtrés. Dans l'entpl, se trouve le noyau sphérique ou ovalaire à gros karyosomes. Le corps, dans sa plus grande complexité, est divisé en 2 parties. 1º L'épimérite (épim.) partie pelliculaire différenciée, servant à accrocher la grégarine à la cellulehôte, 2° le corps lui-même formé d'un protomérite (protom.) séparée par une cloison (septum) du deutomérite (deutom.). L'épim. peut être persistant ou caduc. On appelle céphalins (céphal.) les individus qui possèdent un épim.. sporadins (sporad.) ceux qui l'ont perdu. On appelle Tricystidées les grégarines qui ont 3 segments (épim., protom, et deutom.); Dicystidées, celles qui n'en ont que 2. dont l'antérieur est l'épim., enfin les Acéphalinées ou Monocystidées n'ont jamais d'épim.. et ne possèdent qu'un seul segment.

L'épim, peut être régulier ou irrégulier suivant que son axe est le prolongement de celui du corps ou lui est asymétrique. Il peut être simple ou appendiculé: s'il est simple, il peut être en bouton sphérique ou en fer de lance, en mucron ou en massue. Un épim, appendiculé peut porter des appendices filiformes ou un mucron entouré de dents ou des appendices digitiformes, ou des côtes saillantes, ou des crochets, des soies, des dents sur un col plus ou moins long. — Le protom, peut être ovalaire, subsphérique, déprimé etc.; il est d'ordinaire plus petit que le deutom. Le deutom, est ovalaire, sphéroïde, cylindrique ou piriforme. Le septum peut être plan ou convexe. Le noyau se trouve dans le deutom, très rarement dans le protom.

Les grégarines peuvent être solitaires ou en association; dans ce cas 2, 3 et même plusieurs individus soudent leur protom, au deutom, d'un autre, de façon à faire des chaînes linéaires ou divergentes. On appelle primite, le premier de ces individus, satellites, ceux qui lui sont soudés. Il peut y avoir en outre des conjugaisons véritables (syzygies).

La reproduction se fait par sporulation dans des kystes à parois plus ou moins épaisses. Le noyau primitif se divise et donne les noyaux d'autant d'archispores (archisp.). Chaque archisp, forme une spore. Lorsque 2 ou plusieurs individus forment un seul kyste, ils fusionnent leurs plasmas ou sporulent individuellement, selon que ces individus sont en conjugaison ou en association.

Chaque spore a 2 membranes, une interne. l'endospore (endosp.), l'autre externe, l'épispore (épisp.); à l'intérieur se forment les sporozoïtes. Il peut y avoir des macrospores (macrosp.) et des microspores (microsp.) dans des kystes différents ou dans un même kyste. La forme des spores donne un bon criterium de classification. Après la formation des spores dans le kyste ou des sporozoïtes dans la spore il peut rester un corps de plasma (ou des produits d'assimilation) non employé, qu'on appelle dans le premier cas reliquat (Restkörper) cystal, dans le dernier reliquat sporal.

L'émission des spores a lieu souvent par simple éclatement de la paroi du kyste, d'autres fois c'est la masse résiduelle centrale appelée pseudokyste, qui se gonfle et fait éclater la paroi du kyste. Parfois enfin on trouve des organes speciaux de dissémination des spores, les sporoductes.

Les spores peuvent être à pôles semblables ou dissemblables; simples ou appendiculées (soies, aiguillons, filaments). Dans le premier cas, elles peuvent être ovalaires, biconiques, cylindriques, cylindro-biconiques, en portemonnaie, en croissant. Dans le deuxième cas elles peuvent porter ou non des soies, des appendices caudaux rigides ou flexibles.

Dans certains cas, une grégarine intestinale peut donner des kystes coelomiques; la jeune grégarine sans sortir des parois intestinales s'y enkyste, sporule et faisant hernie dans le coelome, tombe, et forme les sp. de conservation qui diffèrent peu ou point des sp. ordinaires.

Intestin et cavité générale de nombreux Invertébrés, surtout des Arthropodes. Extrèmement rares chez les Mollusques, n'existent pas chez les Vertébrés.

2 sous-ordres, 55 genres certains et 13 incertains, 105 espèces certaines et 90 incertaines, 3 sous-espèces et 6 variétés.

Différenciation des sous-ordres:

Grégarines munies d'un épim, caduc ou non caduc . A. Subord, Cephalina . p. 5 Grégarines sans épim, à aucun stade . . . . . . . . B. Subord, Acephalina . p. 37

# A. Subord. Cephalina

1848 Gregarinariae & Didymophiidae, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 199—1866 Polycystidea, Haeckel. Gen. Morphol., r. 2-p. 25—1875—Polycystidees", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4-p. 514—1882 Polycystidea, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r. 1-p. 572 | 1884—Polycystidées", Balbiani. Leç. Sporoz., p. 10 | 1893 Polycystidea & Didymophiidea, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma. r. 3-p. 77 | 1896 Cephalina vel Polycystina, Delage & Hérouard. Zool. concr., r. 1-p. 269.

Grégarines possédants toujours un épim, caduc ou non caduc. Possédants un septum (Tricystidées) ou non (Dicystidées).

Habitent surtout les Arthropodes et sont surtout parasites dans l'intestin.

2tribus, 10familles, 45 genres certains et 3 incertains. 81 espèces certaines et 49 incertaines, 3 sous-espèces.

Différenciation des tribus:

## I. Trib. Gymnosporea

1892 "Gymnosporées", Léger in: Tabl. zool.. v. 3 p. 162.

Sporad, solitaires ou en association. Kystes à sporulation complète. Sporozoïtes se formant directement dans le kyste sans secrétion d'épisp, ni d'endosp.

Semblent spéciaux aux Crustacés.

2 familles, 2 genres, 2 espèces certaines et 5 incertaines.

Différenciation des familles:

## 1. Fam. Aggregatidae

Sporad. ordinairement associés, formant des associations de 2 ou plusieurs individus. Sporozoïtes se formant directement dans le kyste autour de plusieurs reliquats cystaux.

1 genre avec 6 espèces.

## 1. Gen. Aggregata Frnz.

1885 Aggregata, Frenzel in: Arch. mikr. Anat., v. 24 p. 560.

Sporad, de forme cylindrique allongée. Protom, petit, globuleux, deutom, très allongé. Association de 3—4 individus, s'enkystant ensemble jamais solitaires. Sporozoïtes se formant directement dans le kyste autour de plusieurs centres de formation. Pas de stade spore.

1 espèce certaine et 5 incertaines.

1. **A. portunidarum** Frnz. 1885 *A. P.*, Frenzel in: Arch. mikr. Anat., *r.* 24 p. 560 t. 25 f. 26—29; t. 26 f. 30—34.

Chaque individu atteint 0.4 mm. Sporozoïtes de 17—19 µ.

Intestin de Carcinus maenas (L.) et Portunus arcuatus Leach.

**A. conformis** (Dies.) 1787, Cavolini, Generaz, P. Gr., p. 169 t. 2 f. 22 | 1819. Rudolphi, Entoz. Syn., p. 197 nr. 83 | 1851 *Gregarina c.*, Diesing, Syst. Helm., r.2 p. 15 1885 *G. c.*, Frenzel in: Arch. mikr. Anat., r.24 p. 579 t. 26 f. 65, 66.

Corps très allongé atteignant 40—50  $\mu$ . Pellicule lisse. Rarement solitaire. Protom, du primite déprimé.

Intestin de Pachygrapsus marmoratus (F.).

A. praemorsa (Dies.) 1708. Redi, An. viv., p. 183, 270 t. 24 f. e-f. [ 1819. Rudolphi, Entoz. Syn., p. 197 nr. 84 | 1851 *Gregarina p.*, Diesing, Syst. Helm., r. 2 p. 16. Intestin (et vésicule adhèrente à l'ovaire) de Cancer pagurus L. [*Platycarcinus p.*].

**A. dromiae** (Frnz.) 1885 *Gregarina d.*, Frenzel in: Arch. mikr. Anat., r. 24 p. 572 t. 26 f. 46 -56.

Corps cylindrique allongé atteignant 0.17 1 mm. Epim. en bouton. Protom. un peu déprimé centralement. Deutom. allongé cylindroïde. Ordinairement en association de 2—3 individus.

Intestin de Dromia dromia (Olivi) [D. vulgavis]; Naples.

**A. nicaeae** (Frnz.) 1885 *Gregarina n.*, Frenzel in: Arch. mikr. Anat.. r. 24 p. 578 t. 26 f. 61—62.

Forme un peu ramassée, rarement solitaire, atteignant 60 μ. Pellicule lisse. Intestin de Hyale pontica Rathke [Nicaea Nilsoni]; Naples.

**A. caprellae** (Fraz.) 1882. P. Mayer in: F. Fl. Neapel, r. 6 p. 184 1885 Gregarina c., Frenzel in: Arch. mikr. Anat., r. 24 p. 578 t. 26 f. 63, 64.

Ordinairement associés. Sporad. avec caractères du genre. Protom. du primite élargi en eupule.

Intestin de Caprella sp.; Naples.

## 2. Fam. Porosporidae

1892 "Gymnosporidés", Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 164.

Sporad. ordinairement solitaires. Sp. nues: les sporozoïtes sont groupés autour d'un reliquat sporal.

1 genre avec 1 espèce.

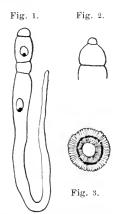
#### 1. Gen. **Porospora** Aimé Schn.

1875 Porospora, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 585.

Epim. très caduc, en bouton sphérique. Sporad. linéaires ordinairement solitaires, rarement associés. Kystes sphériques déhiscents par simple rupture. Les archisp. ne forment jamais d'enveloppes sporales. Sporozoïtes très petits groupés autour d'un reliquat, et formant de petits groupes sphériques ou ovalaires issus d'une archisp. (spores nues).

1 espèce.

1. P. gigantea (E. Bened.) 1869 Gregarina g., E. van Beneden in: Bull. Ac. Belgique, ser. 2 r. 28 p. 444-456 t. 1 1871 G.g., E. van Beneden in: Bull. Ac. Belgique, ser. 2  $\epsilon$ , 31 p. 325—359 t. 1 | 1871 G. g., E. van Beneden in: J. Zool.,  $\epsilon$ , 1 p. 134—165 | 1871 G. g., E. van Beneden in: Quart. J. micr. Sci., n. ser.  $\epsilon$ , 11 p. 242—260 | 1872 G. g., E. van Beneden in: Bull. Ac. Belgique, ser. 2 v. 33 p. 210 -223 t. 1 1875 Porospora g., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 585 P. gigantea (d'après Léger). t. 18 f. 18, 19 1887 P. g., Aimé Schneider in: Tabl. zool., Fig.1. Association (7/1). Fig.2. v. 2 p. 79 1892 P. g., Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 152 t. 1.



Epim. Fig. 3. Sp.  $(^{1500}/_{t})$ .

Caractères du genre. Sporad. atteignant 1 cm. Kystes atteignant jusqu'à 3-4 mm. Gymnospores avants 5-8 µ. Sporozoïtes très petits avant 3 u de l. sur 1 u de la.

Intestin de Homarus gammarus (L.) [H. vulgaris]; commun.

# II. Trib. Angiosporea

1892 "Angiosporées," Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 162.

Sp. bien développées, pourvues de 1 ou 2 membranes d'enveloppe (épisp. et endosp.).

8 familles, 43 genres, 79 espèces certaines et 9 incertaines, 3 sous-espèces.

Différenciation des familles:

1  $\begin{cases}$  Sp. doliformes ou ovoïdes régulières — 2.  $\end{cases}$  Sp. non doliformes — 3.

En association. Pas de septum au satellite 1. Fam. Didymophyidae . . p. 8 En association. Septum an satellite . . . 2. Fam. Gregarinidae . . . p. 9

3 Epim. asymétrique . . . . . . 3. Fam. Dactylophoridae . . p. 15

Epim. symétrique - 4.

| Sp. symétriques -- 5. | Sp. asymétriques — 6.

-	1	Sp.	non	épine	uses		٠					4. Fam. Actinocephalidae	p. 17
0	Ĺ	Sp.	épine	euses								4. Fam. Actinocephalidae 5. Fam. Acanthosporidae	p. 27
	í	Sp.	en ci	roissa	nt .							6. Fam. Menosporidae	p. 29
6	Į	Sp.	en p	orte	mon	nai	е					7. Fam. Stylorhynchidae.	p. 30
												8. Fam. Doliocystidae	

## 1. Fam. Didymophyidae

1892, Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 105.

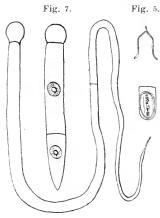


Fig. 4. Fig. 6.
Fig. 4—6. **D.gigantea** (d'après Léger).
Fig. 4. Sporad. associés (<sup>18</sup><sub>1)</sub>.
Fig. 5. Epim. (<sup>18</sup><sub>1)</sub>. Fig. 6. Sp. (<sup>800</sup><sub>11</sub>).
Fig. 7. **D. paradoxa** (d'après Léger).
Sporad. associés (<sup>18</sup><sub>1)</sub>.

Sporad, associés de telle façon que le septum du satellite a disparu, et que l'association semble constituer un seul individu à 3 segments et 2 noyaux.

1 genre avec 4 espèces.

#### 1. Gen. Didymophyes F. St.

1848 Didymophyes, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 186.

Epim. très caduc en mucron cylindroconique. Sporad. associés par 2, rarement par 3; les satellites n'ont pas de septum. Kystes sphériques, déhiscents ordinairement par simple rupture. Sp. ovalaires avec 2 enveloppes.

4 espèces.

1. **D. gigantea** F. St. 1848 *D. g.*, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 186 t. 9 f. 40 | 1889 *D. g.*, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 5 p. 234 - 239 | 1892 *D. g.*, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 106 t. 7 | 1893 *D. g.*, W. St. Marshall in: Arch. Naturg., v. 591 p. 41.

Associations ayant 1 cm sur  $80-100~\mu$ . Protom. du primite piriforme et se déformant facilement; deutom. cylindrique, linéaire, 30 ou 40 fois plus long que le protom. Quelquefois le satellite conserve son septum. Dans ce cas le septum du satellite peut se retourner en doigt de gant. Kystes sphériques de  $600-700~\mu$  avec mince zone transparente et des parois striées. Sp.  $(9:6~\mu)$  formant plusieurs amas sphériques dans le kyste. Il y a des kystes coelomiques. Sp. ovalaires à 2 téguments.

Intestin de l'Oryctes nasicornis (L.) (larves) et de Phyllognathus sp.

2. **D. paradoxa** F. St. 1848 *D. p.*, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., t. 9 f. 34 | 1893 *D. p.*, W. St. Marshall in: Arch. Naturg., *r.* 591 p. 41 | 1892 *D. rara*, Léger in: Tabl. zool., *r.* 3 p. 106 t. 6 f. 14.

Associations plus petits et taille moins considérable que chez la précédente espèce (fig. 7).

Intestin de Geotropes stercorarius (L.)

3. **D. longissima** (Sieb.) 1839 *Gregarina l.*, Siebold in: N. Schr. Ges. Danzig r. 3 p. 58 1848 G. l., Kölliker in: Z. wiss. Zool., r. 1 p. 34 t. 3 f. 29 1886 G. l., Plate in: Z. wiss. Zool., r. 43 p. 235 1895 G. sp., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 60 f. 34 a.

Associations très allongés: formes  $\alpha$ ,  $\beta$  de Kölliker = grandes formes à protom, du satellite disparu:  $\gamma$  = jeunes formes où le septum n'a pas encore disparu. L.  $255-425~\mu$ .

Intestin de Gammarus pulex (L.); Orchestia littorea Leach (?).

4. D. leuckarti W. St. Marshall 1893 D. L., W. St. Marshall in: Arch. Naturg., v. 591 p. 41 t. 2 f. 24-29.

Epim.? Protom. large et court, hémisphérique. 2 on 3 individus soudés, cylindriques, larges, le premier seul présentant un protom. Septums Associations de 1-1.12 mm. Kystes sphériques à un seul long sporoducte? Spores?

Intestin d'Aphodius prodromus (Brahm) et A. nitidulus F.

## 2. Fam. Gregarinidae

1892 "Clepsidrinides", Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 164.

Formes solitaires ou associées. Epim. régulier simple. Kystes avec ou sans sporoductes. Sp. doliformes ou ovalaires.

8 genres, 26 espèces certaines et 1 incertaine, 3 sous-espèces.

		Différenciation des genres:
,	- 1	Sporad. ordinairement associés — 2.  Sporad. ordinairement solitaires — 6.
1	Ì	Sporad. ordinairement solitaires 6.
0	- 1	Kystes à sporoductes — 3.
2	Ì	Kystes à sporoductes — 3. Kystes déhiscents par simple rupture — 4.
()	- 1	3 segments au céphal 1. Gen. Gregarina p. 9 2 segments au céphal 2. Gen. Gamocystis p. 12
Ð	ŧ	
	- (	Sporad, en files linéaires de plusieurs individus 3. Gen. Hirmocystis p. 12
4	- /	Sporad. ordinairement en association de 2 individus — 5.
7	J	Sp. ellipsoïdes très aigues 4. Gen. <b>Hyalospora</b> p. 13 Sp. prismatiques 5. Gen. <b>Euspora</b> p. 14
6	. /	3 segments au céphal 7.   2 segments au céphal 6. Gen. <b>Sphaerocystis</b> . p. 14
•		2 segments au céphal 6. Gen. Sphaerocystis . p. 14
-		Sp. ellipsoïdes à tégument épais 7. Gen. Cnemidospora . p. 14

#### 1. Gen. Gregarina Duf.

1) Sp. fusiformes renflées . . . . . . . . . . 8. Gen. Stenophora . . p. 15

1828 Gregarina, Dufour in: Ann. Sci. nat., v. 13 p. 366 1848 G. (part.), F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 199 | 1838 Clepsidrina (corr. Clepsydrina). Hammerschmidt in: Isis, p. 355 1875 C., Aimé Sehneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 572.

Sporad. rarement solitaires. ordinairement en association. Epim. en bouton conique ou arrondi, rarement volumineux. Kystes sphériques ou ovalaires avec sporoductes. Sp. régulières doliformes tronquées aux extrémités des sporoductes.

14 espèces et 3 sous-espèces. Fig. 10. Fig. 11. Fig. 8. Fig. 9.

Fig. 8. Gregarina longirostris. 1. G. munieri (Aimé Schn.) 1875 Clepsidrina M., Aimé Schneider in: Fig. 9. G. macrocephana. Fig. 10. C. munieri (d'après Aimé Schneider). Arch. Zool. expér., v.4 p.575 t.17 f.1— 10; t. 21 f. 5 | 1891 C. M., L. Pfeiffer. Protoz. Krankli., ed. 2 p. 24 - 37 | 1893 C. m., L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p.3 11 1894 C. M., Schewiakoff in: Z. wiss. Zool., v.58 p. 340-353 t. 20, 21,

Presque toujours en association. Céphal. ovale. cylindro-conique. Epim. en bouton oblong, caduc, laissant sur le protom. du primite une cicatrice cunéiforme (fig. 11, 12). Entocyte rouge-orange. Kystes ovalaires avec zone transparente peu épaisse. Sporoductes au nombre de 3—6, courts. Sp. cylindriques à peine renflées.

Intestin de Timarcha tenebricosa (F.), Chrysomela violacea Goeze et C. haemoptera L.

2. **G. ovata** Duf. 1828 *G. o.*, Dufour in: Ann. Sci. nat., v. 13 p. 366 t. 22, f. 5a, b, c | 1837 *G. o.*, Dufour in: Ann. Sci. nat., ser. 2 v. 7 p. 12 t. 1 f. 6 | 1837 *G. o.*, Siebold in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 408 | 1848 *G. o.*, Frantzius in: Arch. Naturg., v. 141 p. 194 t. 7 f. 9 | 1875 *Clepsidrina o.*, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 578 t. 17 f. 13—15 | 1885 *C. o.*, Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 1 p. 25 t. 11 | ?1838 *C. conoidea*, Hammerschmidt in: Isis, p. 356 t. 4 f. a—e.

Céphal. ovalaire, massif. Kystes sphériques avec légère zone transparente dont les sporoductes ne dépassent pas les limites extérieures. Sp. cylindriques, avec 2 troncs de cône aux extrémités. Macrosp. de 15,8 sur 7,9  $\mu$ , microsp. de 8,3  $\mu$  sur 3,7  $\mu$ .

Intestin de Forficula auricularia L.

3. **G. macrocephala** (Aimé Schn.) 1875 Clepsidrina m., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 574 | 1882 C. m., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 10 p. 442 t. 13 f. 42—49 | 1887 C. m., Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 2 p. 73 t. 10 f. 19, 20 | ?1895 C. sp., Cuénot in: Arch. Biol., v. 14 p. 321 | 1897 C. gryllorum, Cuénot in: C.-R. Ac. Sci., v. 125 p. 52—54.

Grand épim. en massue (fig. 9, p. 9). Sporad, à pellicule lisse et sarcocyte homogène. Kystes sphériques. Sp. doliformes.

Tube digestif de Nemobius sylvestris (F.) [Gryllus s.] et Gryllus domesticus L.

4. **G. acridiorum** (Léger) 1893 *Clepsidrina sp.*, Léger in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 811 1896 *C. acridiorum*, Léger in: Ann. Fac. Marseille, v. 6 p. 27 t. 2 f. 8, 9.

Sporad. ordinairement en association, ayant 400  $\mu$  sur 16  $\mu$ . Corps cylindroïde; protom. subglobuleux (primite) ou creusé en cupule (satellite); deutom. 4 fois plus long. Epim. en bouton, très caduc. Kystes sphériques ayant 500  $\mu$  de diam. avec une zone mucilagineuse et 12—14 longs sporoductes. Sp. doliformes de 7,6  $\mu$  sur 3,3  $\mu$ .

Tube digestif des Pamphagus sp., Truxalis sp. et Sphingonotus sp. Algérie, Provence.

5. **G.** blattarum Sieb. 1839 G. b., Siebold in: N. Schr. Ges. Danzig. v. 3 p. 57 t. 3 | 1848 G. b., Frantzius in: Arch. Naturg., v. 14 1 p. 190—193 t. 7 f. III | 1848 G. b., F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., t. 9 f. 38, 39 | 1863 G. b., Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 3 p. 86 | 1875 Clepsidrina b., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 580 t. 17 f. 11, 12 | 1881 C. b., Bütschli in: Z. wiss. Zool., v. 35 p. 384—409 t. 20, 21 | 1891 C. b., Wolters in: Arch. mikr. Anat.. v. 37 p. 115—124 t. 7 | 1893 C. b., W. St. Marshall in: Arch. Naturg.. v. 591 p. 25—45 t. 20, 21.

Forme un peu irrégulière, et ovalaire allongée, très merte. Kystes ovalaires avec très longs sporoductes. Sp. biseautées.

Intestin de Periplaneta orientalis (L.) [Blatta o.].

6. **G. polymorpha** (Hamm.) 1838 Clepsidrina p., Hammerschmidt in: Isis, p. 355 | 1875 C. p., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 580 t. 20 f. 1–19 | 1883 C. p., Brass. Thier. Zelle, p. 91—118 | 1848 Gregarina p. + G. cuneata + Stylorhynchus ovalis, Frantzius in: Arch. Naturg., v. 141 p. 195 t. 7 f. V.

Sporad, allongés polymorphes. Kystes sphériques avec ou sans une zone transparente développée. Sp. renflées.

Intestin de Tenebrio molitor L. (larves).

3 sous-espèces:

6 a. **G.** polymorpha (typica) (Hamm.) 1848 *G.* polymorpha, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 210 t. 9 f. 24—27 | 1875 Var. *Clepsidrina p.*, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér.. v. 4 p. 581 t. 20 f. 10.

Céphal. fréquents avec épim. en bouton persistant. Polymorphes.

6b. G. polymorpha cuneata F. St. 1848 G. c., F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 210 t. 9 f. 23.

Protom. considérable. Deutom. arrondi en arrière. Syzygies fréquentes.

6c. G. polymorpha mimosa (Aimé Schn.) 1875 Var. Clepsidrina m., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 581 t. 20 f. 9.

Sporad, agiles, généralement solitaires, de forme allongée. Protom, petit, trilobé. Deutom, aminci en arrière.

7. **G. granulosa** (Aimé Schn.) 1887 *Clepsidrina g.*, Aimé Schneider in: Tabl. 2001. v. 2 p. 74 t. 10 bis.

Ordinairement en association. Primite ayant 500  $\mu$  environ. Granulations amyloides très grosses dans l'entocyte du protom, du primite, jamais dans celui du satellite.

Intestin d'Ephemera sp. (larves).

8. G. longa (Léger) 1892 Clepsidrina l., Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 117 t. 8.

Individus, les uns massifs, les autres allongés; en association. Longueur  $400-500~\mu$ . Epim. en bouton arrondi. Deutom. cylindrique au moins 6 fois plus long que le protom. Kystes sphériques de  $140-150~\mu$  avec 7 ou 8 sporoductes longs de  $40-50~\mu$ . Sp. ovoïdes doliformes de  $6.3~\mu$  sur  $5~\mu$ .

Tube digestif de Tipula sp. (larve).

9. G. lagenoides (Léger) 1892 Clepsidrina l., Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 118 t. 6 f. 7.

Epim. en bouton arrondi. Deutom, étrangle au milieu et renflé en gourde. Sporad, avant  $100-150~\mu$ .

Tube digestif de Lepisma saccharina L.

10. **G. acuta** (Léger) 1892 *Clepsidrina a.*, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 121 t. 6 f. 9—10.

Sporad. en association. Epim. en pointe aigue.

Tube digestif de Trox perlatus Scriba.

11. G. mystaeidarum (Frantz.) 1848 Clepsidrina m., Frantzius in: Arch. Naturg., r. 141 p. 193 t. 7 f. VI.

Forme allongée. Sp. renflées, dolioliformes.

Tube digestif des Mystacides sp.

12. G. laucournetensis (Aimé Schn.) 1885 Clepsidrina L., Aimé Schneider in: Tabl. zool., c.1 p. 28 t. 10.

Sporad. à taille ramassée ayant environ  $60-70~\mu$  de l. sur 50-60 de la. Entpl. à gros grains. Kystes sphériques avec zone transparente à couches concentriques. Un seul sporoducte. Sp. en tonnelet allongé.

Tube digestif des Parnus sp.

13. **G. podurae** (Léger) 1892 Clepsidrina p., Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 119 t. 10 f. 1 -8.

Céphal. globul. ou ovalaires. Septum souvent nul. Epim. en bouton arrondi. Deutom. 3—4 fois plus long que le protom. Parfois associations de 2—3 individus. Kystes de 70—80  $\mu$  à épaisse enveloppe. Sporoducte unique émanant d'une zone huileuse rougeâtre. Sp. de 6,8  $\mu$  sur 3  $\mu$ .

Tube digestif d'Orchesella villosa (E. Geoffr.) [Podura v.].

14. **G. longirostris** (Léger) 1892 Clepsidrina l., Léger in: Tabl. zool.,  $\epsilon$  3 p. 122 t. 11 f. 2—12.

Sporad, de 100  $\mu$  l. Epim, en rostre allongé cylindrique ayant 50—60  $\mu$  (fig. 8, p. 9). Entpl. granuleux verdâtre. Kystes ovalaires avec zone transparente épaisse, ayant 60—70  $\mu$ . Un seul sporoducte.

Tube digestif des larves de Thanasimus formicarius (L.).

#### 2. Gen. Gamocystis Aimé Schn.

?1848 Zygocystis, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 193 | 1851 Gregarina (part.), Diesing, Syst. Helm., v.2 p. 553 | 1875 Gamocystis, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v.4 p. 587.

Dicystidée à facies de monocystidée. Protom. transitoire. Individus ordinairement en association. Kystes sphériques à sporulation partielle avec sporoductes. Sp. cylindriques allongées.

2 espèces.

 G. tenax Aimé Schn. 1875 G. t., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér.. v. 4 p. 587 t. 19 f. 10—13; ·t. 21 f. 6.

Forme ovalaire ou subconoïde, extrémité postérieure arrondie. Kystes avec large zone transparente où se trouvent les sporoductes. Sp. cylindriques régulières.

Tube digestif de Ectobia lapponica (L.) [Blatta l.].

2. **G. ephemerae** (Frantz.) 1848 Zygocystis e., Frantzius in: Arch. Naturg., v. 141 p. 194 t. 7 f. VII | ?1848 Gregarina clavata, Kölliker in: Z. wiss. Zool., v. 1 p. 10 t. 1 f. 10 | 1851 G. c., Diesing, Syst. Helm., v. 2 p. 513 | 1882 G. francisci, Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 10 p. 444 t. 13 f. 31, 32 | 1885 G. f., Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 1 p. 22 t. 9.

Primite presque ovalaire ou tronqué. Satellite plus allongé cylindroïde terminé par surface tronquée. Primite ayant 110  $\mu$  de l., satellite ayant 130  $\mu$ . Kystes et sp. inconnues.

Tube digestif des larves d'Ephemera sp.

#### 3. Gen. Hirmocystis Léger

1892 Eirmocystis (corr. Hirmocystis), Léger in: Tabl. 2001., v. 3 p. 110.

Epim. caduc en bouton conique. Sporad, en files linéaires parfois bi- et trifurquées comprenant plusieurs individus. Kystes sphériques sans sporoductes. Sp. ovalaires bitégumentées.

4 espèces.

Différenciation des espèces:

∫ Deutom. ventru --- 3.

Dentom. cylindrique - 2.

2	Association de 2 ou 3 individus	1. <b>H.</b> asidae p. 13
	Association de plus de 3 individus	2. H. polymorpha . p. 13
3	Protom. dilaté au sommet	3. H. ventricosa p. 13
	Protom. globuleux	4. H. gryllotalpae . p. 13

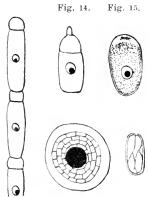
1. **H. asidae** Léger 1896 Eirmocystis a., Léger in: Ann. Fac. Marseille, v. 6 p. 30 t. 3 f. 19, 20.

Sporad, très petits. Associations ne dépassent pas 20  $\mu$ . Epim, en bouton très caduc. Deutom. 10 ou 12 fois plus long que le protom. Protom, subglobuleux, déprimé. Kystes de 70  $\mu$ . Sp. cylindro-ovoïdes ayant 6  $\mu$  sur 3,5  $\mu$ .

Tube digestif d'Asida servillei Sol.; Oran.

2. H. polymorpha Léger 1892 Eirmocystis p., Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 113 t. 3.

Sporad, formant de longues lignes linéaires simples, bi- ou trifurquées, se mouvant d'une façon rectifique. Colonies de 1,5 mm. Sporad, ayant  $100-150~\mu$  de l., uni- ou bisegmenté. Protom, globuleux chez le primite, creusé en cupule chez le satellite. Deutom, cylindrique, quelquefois renflé. Parfois le septum ne se développe pas (Dicystidée). Kystes de  $100~\mu$  avec sp. de  $11.4~\mu$  sur  $5.5~\mu$ .



Intestin de Limnobia sp. (larve).

3. **H. ventricosa** Léger 1892 *Eirmocystis v.*, Léger in: Tabl. zool., *c.* 3 p. 111 t. 6 f. 1 -4.

Association de 2. rarement 3 individus, ayant chacun 180  $\mu$ . Protom, cylindrique dilaté au somet. Kystes de 100—110  $\mu$ . Sp. ovalaires arrondies de 9  $\mu$  sur 6  $\mu$ .

Tube digestif de Tipula oleracea L. et Pachyrhina pratensis (L.) [Tipula p.].

4. **H. gryllotalpae** Léger ?1837 *Gregarina sphaerulosa*, Dufour in: Ann. Sci. nat., ser. 2 v. 7 p. 12 t. 1 f. 4 [ 1892 *Eirmocystis gryllotalpae*, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 112 t. 6 f. 5.

Associations de 2 ou 3 individus. Protom, subsphérique non dilaté au sommet. L.  $80-90~\mu$ . Sp. ovalaires allongées,  $5~\mu$  sur  $2.1~\mu$ .

Intestin de Gryllotalpa gryllotalpa (L.) [G. vulgaris].

# 4. Gen. Hyalospora Aimé Schn.

1875 Hyalospora, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 583.

Sporad, solitaires ou en association. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. ellipsoïdales très aigues, renflées au milieu.

2 espèces sûres et 1 incertaine.

l. **H. roscoviana** Aimé Schn. 1875 *H. r.*, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 584 t. 16 f. 41, 42.

Forme cylindrique allongée. Entpl. jaune-orange. Pellicule striée longitudinalement.

Tube digestif de Petrobius maritimus [sp.?].

2. H. affinis Aimé Schn. 1882 H.a., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 10 p. 445 t. 13 f. 33-41.

Epim. en bouton. Céphal. cylindrique allongé. L. 300 μ. Kystes sphériques ou subsphériques colorés en jaune. Sp. ellipsoïdales aigues.

Tube digestif de Machilis cylindrica E. Geoffr.

H. reduvii (Ramdohr) 1811 Vibrio r., Ramdohr, Verd. Ins., p. 194 t. 32 f. 10 1848 Sporadina r., F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 213 t. 9 f. 35, 36 1882, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 579.

Tube digestif de Reduvius personatus (L.).

### 5. Gen. Euspora Aimé Schn.

1875 Euspora, Aimé Schneider in: Arch. Zool, expér., c. 4 p. 582.

Sporad. solitaires ou en association. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. prismatiques.

1 espèce.

1. E. fallax Aimé Schn. 1875 E. f., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 583 t. 18 f. 14—17.

Caractères du genre. Forme ovalaire à très petit protom. Kystes sphériques. Sp. à base régulièrement pentagonale.

Tube digestif de Rhizotrogus aestivus (Ol.)?

#### 6. Gen. **Sphaerocystis** Léger

1892 Sphaerocystis, Léger in: Tabl. 2001., r. 3 p. 115.

Fig. 18. Fig. 19. Fig. 18. Spore (1300/1). Fig. 19. Sporadin (300/1).

Dicystidées à protom. transitoir. Sporad. solitaires. 1 seul segment sphéroïde; faciès de mono-Kystes sphériques sans sporoductes. Sp. ovalaires arrondies unitégumentées.

1 espèce.

1. S. simplex Léger 1892 S. s., Léger in: Tabl. zool., r.3 p.115 t.6 f.11—13.

Sporad. inertes, de 100—140 µ. Forme arrondie s. simplex (d'après Léger), presque sphérique avec petit mamelon au pôle anterieur (trace du protom.). Kystes de 100 µ. Sp. de 10.5 μ sur 7.5 μ.

Tube digestif de Cyphon pallidus [C. pallidulus Boh.?] (larves); Poitou. Rare.

## 7. Gen. **Cnemidospora** Aimé Schn.

1882 Cnemidospora, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., c. 10 p. 446.

Sporad. solitaires, allongés, cylindroïdes. Protom. subglobuleux avec partie antérieure verdâtre (graisse) et partie postérieure jaune-brun, granuleuse. Deutom. cylindrique allongé. Sp. ellipsoïdales à tégument épais. Kystes sans sporoductes.

1 espèce.

1. C. lutea Aimé Schn. 1882 C. l., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v.10 p. 446 t. 13 f. 44 -47 | 1885 C. l., Aimé Schneider in: Tabl. 2001., r. 1 p. 81 t. 18.

Caractères du genre. Sporad de 500  $\mu$ . Céphal non connu. Entpl. jaune-orangé.

Tube digestif de Glomeris sp.

#### 8. Gen. Stenophora Labbé\*)

1848 Gregarina (part.), Frantzius in: Arch. Naturg., c. 14 i p. 191--194 | 1875 Stenocephalus (non Laporte 1832!), Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér... c. 4 p. 584.

Céphal.? Sporad, ovalaire très renflé à protom, petit, conique. Deutom, massif. Kystes à sporulation complète, déhiscents par simple rupture. Sp. fusiformes renflées marquées d'une ligne équatoriale renflée.

1 espèce.

1. S. juli (Frantz.) 1848 Gregarina J., Frantzius in: Arch. Naturg., v. 141 p. 191—194 t. 7 f. X. | 1875 Stenocephalus J., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 584 t. 20 f. 29—33 | ?1851 Gregarina larvata, Leidy in: P. Ac. Philad., v. 4 p. 232 | ?1853 G. Juli marginati, Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc., n. ser. v. 10 p. 237 t. 10 f. 1—20 | 1853 G. j. m., Leidy in: Ann. nat. Hist.. ser. 2 v. 5 p. 316 | 1880 G. paradoxa, Gabriel in: Zool. Anz., v. 3 p. 571.

Caractères du genre.

Tube digestif de Julus sabulosus L. et Julus terrestris. Proventricule de Spirobolus marginatus (Say) [Julus m.].

### 3. Fam. Dactylophoridae

1887 " $Pt\'eroc\'ephalid\'es", Aimé Schneider in: Tabl. zool., <math display="inline">c.\,2$ p. 67 | 1892 " $Dactylophorid\'es", Léger in: Tabl. zool., <math display="inline">v.\,3$ p. 165.

Epim. asymétrique, irrégulier portant des digitations. Kystes presque toujours à déhiscence pyxidaire avec pseudo-kyste latéral. Sp. cylindriques allongées bitégumentées.

Habitent les Myriopodes chilopodes.

5 genres, 5 espèces.

Différenciation des genres:

		Time Teneration des genres.	
1	<i>\</i>	3 segments au cephalin - 2. 2 segments au cephalin	1. Gen. <b>Rhopalonia</b> թ. 15
		Kystes déhiscents par simple rupture Kystes à déhiscence pyxidaire avec un pseudo- kyste latéral – 3.	
3	1	Sp. réunies en chapelet	3. Gen. Trichorhynchus . p. 16
4	1	Epim. fendu transversalement, corniculé Epim. formant des appendices digitiformes .	4. Gen. Pterocephalus p. 17 5. Gen. Dactylophorus . p. 17

#### 1. Gen. Rhopalonia Léger

1893 Rhopalonia, Léger in: C.-R. Ac. Sci., c. 117 p. 1285.

Dicystidée. Epim. en bouton subsphérique portant des prolongements digitiformes souples. Corps conoïde renflé séparé par un col court de l'épim.

<sup>\*)</sup> Nom. nov. Le nom générique Stenocephalus a été antérieurement attribué par F. L. de Laporte à un Hémiptère (1832, in: Mag. Zool., sect. III v.2 p. 31). A. Labbé.

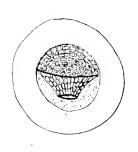




Fig. 21.

 $\begin{array}{cccc} {\rm Fig.\ 2o.} & {\rm Fig.\ 22.} \\ {\bf R.\ geophili\ (d'après\ Léger).} \\ {\rm Fig.\ 2o.} & {\rm Kyste\ (^{120}{\it f}_1).} & {\rm Fig.\ 21.} & {\rm Epim.} \\ {\rm Fig.\ 22.} & {\rm Sp.\ (^{1250}{\it f}_1).} \end{array}$ 

Pas de septum. mais protom. indiqué. Sporad. solitaires. Kystes sphériques à 2 hémisphères avec un pseudo-kyste latéral. Sp. cylindriques bitégumentées.

1 espèce.

1. R. geophili Léger 1893 R. g., Léger in: C.-R. Ac. Sci..  $\varepsilon$  117 p. 1285—1288 | 1896 R. g., Léger in: Ann. Fac. Marseille.  $\varepsilon$  6 p. 29 t. 1.

Caractères du genre. Entpl. jaune-orange. Kystes de 200—250  $\mu.$  Sp. de 16  $\mu$  sur 6.5  $\mu.$ 

Tube digestif des Geophiles (Provence) et de Stigmatogaster gracilis (Mein.). Rare.

#### 2. Gen. **Echinomera** Labbé\*)

1875 Echinocephalus (non Molin 1858!). Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér.,  $\varepsilon.4\,$  p. 593.

Céphal. ovoïde ou subconoïde, massif. Epim. et protom. en forme de cône à sommet déjeté excentriquement. Epim. persistant. mucroné à pointe simple ou bifide, excentrique, muni de petits appendices digitiformes, qui ne persistent pas. Kystes sphériques à zone transparente, épaisse. Sporulation totale. Déhiscence du kyste par simple rupture. Sp. cylindroïdes à base arrondie, ordinairement en chapelet.

1 espèce.

1. E. hispida (Aimé Schn.) 1875 Echinocephalus hispidus, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 593 t. 16 f. 36--40.

Caractères du genre. Céphal, très agiles avec deutom, 8—10 fois plus long que les autres segments réunis.

Tube digestif de Lithobius forficatus (L.).

# 3. Gen. Trichorhynchus Aimé Schn.

1882 Trichorhynchus, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 10 p. 438.

Céphal. à protom. cylindroïde ou tronqué, avec rostre allongé conoïde. Kystes oblongs sans enveloppe transparente avec éminences mamelonnées et ponctuations. Déhiscence pyxidaire par un anneau équatorial pigmenté; un pseudo-kyste latéral. Sp. cylindroïdes ou ellipsoïdales non réunies en chapelet.

1 espèce.

 ${}^{\bullet}$ 1. T. pulcher Aimé Sch<br/>n. 1882  $T,\,p..$  Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér..<br/>  $v.\,10\,$ p. 438 t. 13 $\,$ f. 14.

Caractères du genre. Kystes ayant 316  $\mu$  sur 303  $\mu$ . Sp. de 9,7  $\mu$  sur 5.8  $\mu$ .

Tube digestif des Scutigera sp.



(d'après Aimé Schn.) Epim.

<sup>1)</sup> Nom. nov. — Le nom générique *Echinocephalus* a été antérieurement attribué par Molin à un Nématode (1858, in: SB. Ak. Wien. r. 30 p. 154). — A. Labbé

Fig. 25.

### 4. Gen. Pterocephalus Aimé Schn.

1887 Pterocephalus, Aimé Schneider in; Tabl. zool., v. 2 p. 67-68.

Protom. bisymétrique débordant le deutom. des 2 côtés, divisé en 2 lobes par une échancrure profonde perpendiculaire au grand axe; ces 2 lobes bordés de papilles aigues, se rejoignent à une des extrémités en formant une cornicule recourbée. Sp. ovalaires en chapelet soudées entre elles excentriquement.

1 espèce.

1. **P. nobilis** Aimé Schn. ?1848 *Gregarina* scolopendrae, Kölliker in: Z. wiss. Zool., v. 1 p. 35 t. 3 f. 30 | 1887 *Pterocephalus nobilis*, Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 2 p. 68 | 69 t. 10 f. 1 - 10.

Céphal. de 4—5 mm. Protom. dépasse en largeur 3 fois le diam. du septum.

Tube digestif de Scolopendra cingulata var. hispanica Newp. (crr. S. morsitans); Banyuls.

### 5. Gen. Dactylophorus Balb.

Fig. 24. Fig. 26.

1889 *Dactylophorus*, Balbiani in: J. Anat. et **P. nobilis** (d'après Aimé Schneider). Physiol., r. 25 p. 41 | 1892 *Dactylophora* (non De Vis Fig. 24. Céphal. (14/1). Fig. 25 & 26. Sp. 1884!) Léger in: Tabl. 2001., r. 3 p. 124.

Protom. dilaté excentriquement et portant les prolongements digitiformes de l'épim. Sporad, solitaires, allongés.

pseudo-kyste latéral. Sp. cylindriques.

1 espèce.

1. **D. robustus** (Léger) 1887 Dactylophorus, Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 2 p. 67 (descr. nulla!) | 1889 D., Balbiani in: J. Anat. et Physiol., v. 25 p. 41 t. 2 f. 34 | 1892 Dactylophora robusta, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 124 t. 9.

Kystes sphériques. Déhiscence pyxidaire par

Caractères du genre. Céphal. ayant 700—800 μ. Kystes sphériques de 200 μ. avec 2 hémisphères l'un noir-violacé. l'autre blanc. Sp. de 11 μ sur 4,3 μ.

Tube digestif de Cryptops hortensis Leach.

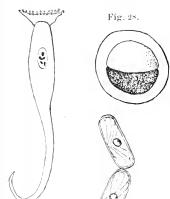


Fig. 27. Fig. 29.
D. robustus (d'après Léger).
Fig. 27. ('ephal. ('<sup>100</sup>]). Fig. 28. Kyste ('<sup>100</sup>]).
Fig. 29. Sp. (<sup>1550</sup>]).

### 4. Fam. Actinocephalidae

1892 "Actinocephalides", Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 166.

9

Sporad, toujours solitaires. Epim, régulier simple ou appendiculé. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. naviculaires, biconiques ou cylindrobiconiques.

Tube digestif d'Arthropodes carnassiers.

5 sous-familles. 17 genres, 26 espèces certaines et 4 incertaines.

Différenciation des sous-familles:

1 | Protom, en ombrelle à côtes saillantes . A. Subfam, Sciadiophorinae . p. 18 | Protom, sans côtes saillantes . 2.

Das Tierreich. 5. Lief.: A. Labbé, Sporozoa.

2	Sp. ovoïdes réunies par une suture équatoriale	B. Subfam. Anthorhynchinae . p. 18
3	Sp. non reunes par l'equateur — 3.  Sp. biconiques à pointes incurvées  Sp. régulières 4.	D. Subfam. Stictosporinae p. 20
	Epim. régulier simple	

#### A. Subfam. Sciadiophorinae

Protom, en ombrelle avec côtes saillantes terminées postérieurement par un mucron recourbé. Sp. biconiques: épisp. à déhiscence équatoriale: endosp. à déhiscence polaire.

1 genre avec 3 espèces.

#### 1. Gen. Sciadiophora Labbé\*)

1896 Lycosella (non Thorell 1891/92!), Léger in: Ann. Fac. Marseille. r. 6 p. 36.

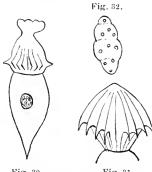


Fig. 30. Fig. 31.

S. phalangii (d'après Léger).

Fig. 30. Céphal. Fig. 31. Protom.

Fig. 32. Sp.

Epim. gros, aplati, déprimé ceutralement et à bords festonnés. Sporad. solitaires. Protom. en ombrelle à côtes saillantes mucronées postérieurement. Deutom. terminé en pointe. Kystes sphériques déhiscents par simple rupture. Sp. biconiques avec renflements ventraux séparés par un étranglement équatorial qui est la ligne de déhiscence de l'épisp.

I espèce sûre et 2 peu connues.

 S. phalangii (Léger) 1896 Lycosella p., Léger in: Ann. Fac. Marseille. r. 6 p. 36 t. 3 f. 1 = 15.

Caractères du genre. Sporad de 2—2,5 mm. Epim. caduc. Protom. en ombrelle avec 15— 16 côtes saillantes mucronées. Kystes de 1 mm.

Sp. de 9 μ sur 5 μ. Il y aurait des kystes coelomiques?

Tube digestif de Phalangium crassum Duf. et P. cornutum L.; Provence (vallée de la Loire).

S. goronowitschi (Johansen) 1894 Actinocephalus G., Johansen in: Zool. Anz., v. 17 p. 140 -145. 4 f.

Ombrelle du protom, avec plusieurs paires de crochets aigues. Spores inconnues. Intestin et cul-de-sae intestinaux de Phalangium opilio L.; Moscou.

S. fissidens (Rössler) 1882 Actinocephalus f., R. Rössler in: Z. wiss. Zool., c. 36 p. 700 t. 42 f. 21.

Protom, avec 12 paires de crochets bifidés, et entre 2 crochets consécutifs, une épine aigue simple. Atteint 2--3 mm. Spores inconnues.

Tube digestif des Phalangides.

#### B. Subfam. Anthorhynchinae

1892 "Anthocephalidés", Léger in: Tabl. 2001., r. 3 p. 165 | 1896 Actinocephalina (part.), Delage & Héronard in: Zool. concr., r. 1 p. 272.

Sp. ovoïdes acuminées réunies en chapelet par une suture équatoriale. 1 genre avec 1 espèce.

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique Lycosella a été antérieurement attribué par Thorell à un Arachnide (1891-92, in: Ann. Mus. Genova, c.31 p. 178). — A. Labbé.

### 1. Gen. Anthorhynchus Labbé\*)

1887 Anthocephalus (non Rudolphi 1819!). Aimé Schneider in: Tabl. zool., r. 2 p. 69.

Epim. en gros bouton cannelé. Sp. ovoïdes réunies par des sutures équatoriales et formant des anneaux.

1 espèce.

1. A. sophiae (Aimé Schn.) 1887 Anthocephalus S., Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 2 p. 69 t. 10 f. 11 17.

Céphal. atteignent 2 mm, dont 150 µ pour le protom., et 200 \mu pour l'épim. Entpl. opaque. Sp. de 7 µ sur 5 µ.

Tube digestif de Phalangium opilio L.; très commun.

### C. Subfam. Pileocephalinae

Epim. régulier simple. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. ordinairement biconiques.

> 3 genres, 4 espèces certaines et 2 incertaines. Différenciation des genres:

Epim. conoïde ou triangulaire, séparé par un col-

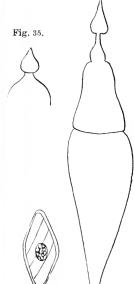


Fig. 37. Fig. 36. Fig. 35. P. chinensis, Epim. Fig. 36 & 37. P. heeri, Céphal, et Sp. d'après Aimé Schneider).

### 1. Gen. Pileocephalus Aimé Schu.

1875 Pileocephalus, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 591.

Epim. régulier simple conoïde ou en fer de lance. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. biconiques.

2 espèce sûres et 2 incertaines:

1. P. heeri (Köll.) 1845 Gregarina Heerii, Kölliker in: Zeitschr. f. wiss. Botanik, v. 1 fasc. 2 p. 100 1848 G. H., Kölliker in: Z. wiss. Zool., v. 1 p. 6 t. 2 f. 11 1848 G. H., Frantzius in: Arch. Naturg., v. 14 1 p. 192 t. 7 f. 1. 2 | 1851 G. H., Diesing, Syst. Helm., v. 2 p. 552, 10 1892 Pileocephalus H., Aimé Schneider in: Tabl. zool., v.2 p. 199 t. 31, 32.

Epim. conoïde porté par un col allongé avec une ou plusieurs dilatations, et des fibrilles contractiles se prolongeant jusqu'au col. Céphal. allongé. Sp. biconiques. Il y a des kystes coelemiques.

Tube digestif des larves de Phryganides.

2. P. chinensis Aimé Schn. 1875 P. c., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 592 t. 16 f. 21 -24 | 1885 P. c., Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 1 p. 10 t. 4 6.

Epim. triangulaire en chapeau chinois. Céphal. ovalaire. Kystes sphériques avec légère zone transparente.

Tube digestif des larves de Mystacides sp.

\*) Nom. nov. -- Le nom générique Anthocephalus a été antérieurement attribué par Rudolphi à un Cestode (1819, Entoz. Syn., p. 177). A. Labbé

Fig. 33. Fig. 34. A. sophiae (d'après Aimé Schneider). Fig. 33. Sp. (2000/1).

Fig. 34. Céphal. (23/1).

P. blaberae (Frnz.) 1892 Gregarina b., Frenzel in: Jena Z., v. 27 p. 300 t. 8 f. 21-33.

Sporad. massif, ovalaire allongé. Epim. très long, cordiforme. Protom. hémisphérique. L. 500 µ sur 150 µ de la.

Intestin de Blabera claraziana Sauss.; Cordoba.

P. bergi (Frnz.) 1892 Gregarina b., Frenzel in: Jena. Z., v. 27 p. 286 t. 8 f. 16-19. Sporad, massif à deutom, cylindrique et tronqué postérieurement chez l'adulte. Epim, en fer de lance. L. 300 µ sur 90 µ de la.

Tube digestif de Necrobia ruficollis F. [Corynetes r.]; Cordoba.

### 2. Gen. Amphoroides Labbé\*)

1892 Amphorella (non Lowe 1854!), Léger in: Tabl. zool.. v. 3 p. 132.

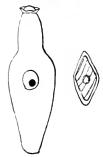


Fig. 38. Fig. 39. A. polydesmi (d'après Léger). Fig. 38. Sporad, (200,1), Fig. 39. Sp. (1900/1).

Epim, très caduc en pointe cylindro-conique ou globuleuse. Sporad. solitaires, ovalaires. Protom. très court, comprimé, creusé en cupule. Septum légèrement convexe. Kystes sphériques ou ovalaires. Sp. biconiques unitégumentées.

1 espèce.

1. A. polydesmi (Léger) ?1853 Gregarina p. virginiensis, Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc.. p. 235 -244 | 1892 Amphorella P., Léger in: Tabl. zool.. r.3 p. 132 t. 10 f. 9-14.

Caractères du genre. Sporad, très mobiles à entpl. jaune-brun, ayant 170—200 μ. Kystes de 150 μ. de  $7.8 \mu \text{ sur } 3 \mu$ .

Tube digestif de Polydesmus complanatus (L.); Vallées de la Vienne et de la Loire.

#### 3. Gen. **Discorhynchus** Labbé \*\*)

1892 Discocephalus (non Ehrenberg 1828!), Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 134.

Epim. gros, caduc, formé par un mamelon surbaissé bordé d'un bourrelet épais. Protom globuleux plus large que le deutom, qui est régulièrement cylindrique et tronqué postérieurement. Kystes sphériques. Sp. biconiques ventrues.

1 espèce.

1. D. truncatus (Léger) 1892 Discocephalus t., Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 134 t. 15 f. 10 -12.

Fig. 40. D. truncatus Caractères du genre. Sporad, ayant 300  $\mu$  de l., (d'après Léger). Fig. 40. Céphal. (100 $\mu$ ). toujours solitaires. Kystes de 140 µ.

Tube digestif des larves de Sericostoma sp. (?); Vallée de la Boivre.

## D. Subfam. Stictosporinae

Sp. biconiques à pointes légèrement incurvées et à endosp. papillaire. 1 genre avec 1 espèce.

\*) Nom. nov. — Le nom générique Amphorella a été antérieurement attribué par R. T. Lowe à un Gastèropode (1854, in: P. zool. Soc. London, p. 202).

\*\*) Nom. nov. -- Le nom générique Discocephalus a été antérieurement attribué par Ehrenberg à un Infusoire (1828, Hemprich & Ehrenberg, Symb, phys., Phytoz. t. 3 f. 8). A. Labbé.



Fig. 41. Sp.

### 1. Gen. Stictospora Léger

1893 Stictospora, Léger in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 129 -131.

Epim. très caduc en tête globuleuse déprimée centralement, et présentant une dizaine de côtes saillantes mucronées postérieurement. Col court; protom. ovoïde; deutom. terminé en pointe. Kystes sphériques à zone mucilagineuse épaisse jaunâtre. Déhiscence par simple rupture. Sp. biconiques à pointes légèrement incurvées; endosp. avec papilles? nombreuses.

1 espèce.

1. S. provincialis Léger 1893 S. p., Léger in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 129-131+1896 S. p., Léger in: Ann. Fac. Marseille, v. 6 p. 32 t. 2 f. 1 -7.

Caractères du genre. Sporad. de 1-2 mm. Noyau ovalaire. Kystes de 800 μ.

Intestin des larves de Melolontha et Rhizotrogus; Marseille.

### E. Subfam. Actinocephalinae

Epim. toujours appendiculé. Sp. régulières s. provincialis (d'après Léger). subnaviculaires, biconiques on cylindro-biconiques.

11 genres, 19 espèces.

Différenciation des genres:

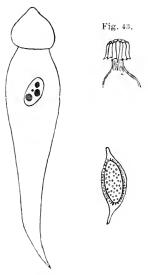


Fig. 42. Fig. 44. Fig. 42. Sporad. (50/1). Fig. 43. Epim. Fig. 44. Sp.

		Differentiation des genres.
1	{	Dicystidées 1. Gen. Schneideria p. 22 Tricystidées — 2.
2	1	Sp. cylindro biconiques — 3. Sp. biconiques ou naviculaires — 4.
3	{	Epim. mucroné
4	1	Protom. déformable 5. Protom. non déformable 6.
5	1	Sp. biconiques ventrues 4. Gen. Bothriopsis p. 23 Sp. naviculaires
6	1	Septum en voûte. Protom. en massue 6. Gen. Légeria p. 24 Septum plan – 7.
7	1	Pas de mucron à l'épim. — 8. Mucron à l'épim. — 10.
8	{	Epim, en ventouse porté par un col court 7. Gen. Phialoides p. 24 Epim, porté par un col plus ou moins allongé mais bien délimité — 9.
9	1	$\begin{array}{llllllllllllllllllllllllllllllllllll$
10	1	Epim. en coupe évasée avec court mucron central

#### 1. Gen. Schneideria Léger

1892 Schneideria, Léger in: Tabl. zool.. r. 3 p. 153.

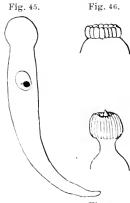


Fig. 47.

Fig. 45 & 46. **S. caudata,**Sporad. (\*\*)<sub>1</sub>), Epim.

Fig. 47. **S. mucronata**, Epim.

(d'après Léger).

Dicystidées à épim. en plateau épais avec un bourrelet à côtes saillantes. Sporad. à 1 seul segment. Kystes bisphériques. Sp. lisses ventrues biconiques.

2 espèces.

Epim. avec mucron central . . 1. S. mucronata . p. 22 Epim. sans mucron . . . . . 2. S. caudata . . p. 22

1. S. mucronata Léger 1892 S. m., Léger in: Tabl. zool., v3 p. 153 t. 2 f. 7 – 13.

Sporad. solitaires ou associées ayant 700—800 µ. Epim. avec un bourrelet à côtes fines et un mucron central. Kystes sans zone protectrice de 270—290 µ. Macrosp. et microsp.

Tube digestif des larves de Bibio marci (L.); Touraine. Poitou.

2. **S. caudata** (Sieb.) 1839 Gregarina c., Siebold in: N. Schr. Ges. Danzig, r. 3 p. 51 – 54 t. 3 | 1845 G. c., Dujardin, Helm., p. 638 | 1851 G. c., Diesing, Syst. Helm.,

v. 2 p. 8 | 1892 Schneideria coronata, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 155 t. 2 f. 1 - 6.

Sporad, cunéiformes atteignant jusqu'à 1 mm. Epim, avec bourrelet à côtes saillantes, pas de mucron. Sp. de 18—20  $\mu$  sur 10,2  $\mu$  avec léger épaississement polaire.

Tube digestif des larves de Sciara nitidicollis Meig.

# 2. Gen. Asterophora Léger

1892 Asterophora, Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 129.

Epim. caduc, en forme de bourrelet circulaire à côtes saillantes radiées, et portant au centre un mamelon saillant. Protom. ordinairement plus grand que le deutom. Sporad. solitaires, de forme allongée. Kystes sphériques. Sp. cylindro-biconiques.

2 espèces.

Différenciation des espèces:

1. A. mucronata Léger 1892 A. m., Léger in: Tabl. zool., v.3 p.130 t.15 f.6-9.

Epim. avec long mucron. Col du protom. allongé. Deutom. à peu près aussi long que le protom. Entpl. gris brun. Sporad. de 350 μ. Kystes sphériques de 150—200 μ. Sp. de 8,5 μ sur 3,5 μ.

Intestin des larves de Rhyacophila; Loire.

2. A. elegans Léger 1892 A. e., Léger in: Tabl. zool.. r.3 p.131 t.12 f.8—14.

Col allongé. Sporad, très agiles, de 450  $\mu$  de l. Epim. à mucron central peu saillant. Deutom, beaucoup plus long que le protom. Kystes sphériques de 300—400  $\mu$ . Sp. cylindro-biconiques allongées de 13,7  $\mu$  sur 4,25  $\mu$ .

Tube digestif des larves de Phryganea grandis L. et de Sericostoma sp. Loire.

### 3. Gen. Stephanophora Léger

1848 Actinocephalus (part.), F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 196 | 1892 Stephanophora, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 127.

Epim. très grand, longtemps persistant formé d'un plateau convexe portant une couronne de tentacules digitiformes. Sporad. solitaires. Kystes sphériques. Sp. cylindro-biconiques.

1 espèce.

1. **S. lucani** (F. St.) 1848 Actinocephalus l., F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., t. 9 f. 33 | 1892 Stephanophora radiosa, Léger in: Tabl. zool., z. 3 p. 127 t. 12 f. 1—7.

Protom. cordiforme. Deutom. 2 fois plus long. Epim. porté par un col court. Entpl. jaunâtre. Sporad. de 300—400  $\mu$ . Kystes de 250  $\mu$  avec zone transparente résistante, à stries concentriques. Sp. cylindro-biconiques de 13,5  $\mu$  de l. sur 4,5  $\mu$  de la.

Tube digestif de Dorcus parallelepipedus (L.); Touraine.

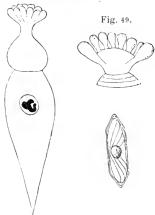


Fig. 48. Fig. 50.

S. lucani (d'après Léger).

Fig. 48. Céphal. (\*25/1).

Fig. 49. Epim. (Coupe).

Fig. 50. Sp. (\*1540/1).

#### 4. Gen. Bothriopsis Aimé Schn.

1875 Bothriopsis, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 596.

Fig. 51. **B. histrio,** Céphal. (d'après Léger).

1 espèce.

Epim. très caduc en bouton lenticulaire d'où partent de longs filaments flexibles sans mouvements propres. Sporad. solitaires à protom. très développé et très mobile. Kystes sphériques avec large zone protectrice. Sp. biconiques ventrues unitégumentées.

1 espèce.

1. **B. histrio** Aimé Schn. 1875 B.h., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v.4 p. 596 [1892 B.h.] Léger in: Tabl. zool., v.3 p. 136 t. 13 f. 1—3.

Caractères du genre. 6 filaments à l'épim. ayant  $80-90~\mu$ . Kystes de  $400-500~\mu$ . Sp. biconiques ventrues de  $7.2~\mu$  sur  $5~\mu$ .

Tube digestif d'Hydaticus sp.

# 5. Gen. Coleorhynchus Labbé\*)

1885 Coleophora (non Zeller 1838!), Aimé Schneider in: Tabl. zool., v.1 p. 94.

Céphal.? Sporad. avec protom. en ventouse ou en fraise débordant le deutom. Septum convexe faisant saillie dans le protom. Deutom. subsphérique ou cylindroïde.

Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. naviculaires unitégumentées.

\*) Nom. nov. --- Le nom générique Coleophora a été précédemment employé par P. C. Zeller pour une Tineide (1838, in: lsis, p.711). A. Labbé.

1. C. heros (Aimé Schn.) 1885 Coleophora h., Aimé Schneider in: Tabl. zool., r. 1 p. 95 t. 25.

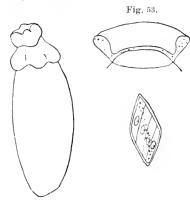


Fig. 52, Fig. 54. C. heros (d'après Aimé Schneider). Fig. 52. Sporad.  $(^{20}/_1)$ . Fig. 53. Protom. (Coupe). Fig. 54. Sp.

Caractères du genre. Forme massive, robuste de 2-3 mm.

Tube digestif de Nepa cinerea L.

#### 6. Gen. **Légeria** Labbé\*)

1875 Dufouria (non Robineau-Desvoidy 1830!), Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 595.

Sporad, ovalaire lancéolé. Protom. dilaté en massue. Septum convexe, en voûte dans protom. Kystes avec large zone transparente. à sporulation complète et à déhiscence par simple rupture. Sp. subnaviculaires à parois d'après Aimè épaisses.



Fig. 55. L. agilis, Schneider).

1 espèce.

1. L. agilis (Aimé Schn.) 1875 Dufouria a., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 595 t. 22 f. 1 6.

Caractères du genre.

Tube digestif des larves de Colymbetes sp.

# 7. Gen. **Phialoides** Labbé\*\*)

1892 Phialis (non Haeckel 1879!), Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 135.

Epim. longtemps persistant, en mamelon rétractile avec bourrelet festonné et collerette à plissements terminés par des dents triangulaires. Sporad. massifs, solitaires. Kystes sphériques, sans zone transparents, déhiscents par simple rupture. Sp. biconiques, ventrues à un seul tégument.

1 espèce.

1. P. ornata (Léger) ?1848 Gregarina brevirostrata, Kölliker in: Z. wiss. Zool., r. 1 t. 2 f. 14. 15 ? 1851 G. b., Diesing. Syst. Helm., r. 2 p. 9 | 1892 Phialis ornata, Léger in: Tabl. zool.. r. 3 p. 135 t. 13

Caractères du genre. Sporad, de 500 µ. Kystes de 300—400 μ. Sp. de 10,5 μ sur 6,7 μ.

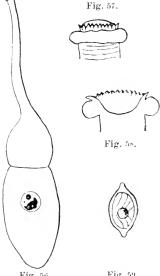


Fig. 56. Fig. 59. P. ornata (d'après Léger). s de  $300-400~\mu$ . Sp. de  $10.5~\mu$  sur  $6.7~\mu$ . Fig. 56. Céphal.  $(^{60})_1$ . Intestin des larves d'Hydrophilus piceus (L.). Fig. 57 & 58. Epim., partie supérieure. Fig. 59. Sp.  $(^{1600})_1$ .

<sup>\*)</sup> Nom. nov. Le nom générique Dufouria a été précédemment occupé par Robineau-Desvoidy pour un Diptère (1830, Essai sur les Myodaires, p. 257). A. Labbé.

<sup>\*\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique Phialis a été précédemment occupé par Haeckel pour une Leptoméduse (1879, System der Medusen, p. 181).

#### 8. Gen. Geniorhynchus Aimé Schn.

1875 Geneiorhynchus (corr. Geniorhynchus), Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 594.

Céphal. avec épim. en plateau hérissé de dents fines et aigues. Epim. porté par un col très allongé. Kystes à sporulation complète et déhiscence par simple rupture. Sp. subnaviculaires.

1 espèce.

1. G. monnieri Aimé Schn. 1875 G. M., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 595 t. 20 f. 21 -- 27.

Protom. égal à la moitié du deutom. Celui-ci terminé en pointe acuminée.

Tube digestif des nymphes de Libellules.

#### 9. Gen. Actinocephalus F. St.

1848 Actinocephalus, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 196.

Sporad. ovalaires allongés. Epim. sessile ou porté par un col bien délimité, garni de dents ou de crochets. Kystes sphériques à sporulation complète, déhiscents par simple rupture. Sp. biconiques.

5 espèces.

Différenciation des espèces:

- $1 \begin{cases} \text{Epim. persistant} & 2. \\ \text{Epim. cadue} & 4. \end{cases}$
- 2 | Dents de l'épim. aignes, recombées 3.
- Dents de l'épim. digitiformes (8 on 10 appendices) . 3. A. digitatus . . p. 25
- By Epim. avec 8 dents . . . . . . . . . . . . . 1. A. stelliformis . p. 25
- | Epim. avec 16 -20 dents . . . . . . . . . . . . 2. A. dujardini . . p. 25
- Sp. ventrues à pointes effilées . . . . . . . 4. A. acutispora . p. 26 Sp. biconiques . . . . . . . . . . . . . . . . . 5. A. tipulae . . . p. 26
- 1. A. stelliformis Aimé Schn. 1875 A. s., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 588 t. 16 f. 32-34 | 1893 A., L. Pfeiffer, Unters. Krebs. p. 5-41.

Epim. longtemps persistant, portant 8 dents recourbées en dedans, avec extrémité lamelliforme et bifide. Sporad, tantôt lancéolés avec épim. persistant, tantôt renflés, subsphériques: tantôt très allongés.

Tube digestif d'Ocypus olens (Müll.) [Staphylinus o.] (lv. et im.), accidentellement chez Carabus anratus L., C. violaceus L. et Rhizotrogus sp. (lv.).

2. A. dujardini Aimé Schn. 1875 A. D., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 589 t. 16 f. 9-20.

Epim. longtemps persistant avec 16-20 dents régulières, rigides, aigues, recourbées en dedans. Col assez court.

Tube digestif de Lithobius forficatus (L.).

3. A. digitatus Aimé Schn. 1875 A. d., Aimé Schneider in: Arch. Zool, expér., r. 4 p. 590 t. 16 f. 35.

Epim. avec 8—10 appendices digitiformes arrondis à l'extrémité et peu rigides. Col court.

Tube digestif de Chlaenius vestitus (Payk.).

4. A. acutispora Léger 1892 A. a., Léger in: Tabl. zool.. v.3 p. 142 t. 14 f. 6-11.

Epim. très caduc avec une dizaine d'appendices légèrement incurvés en avant et terminés en pointe obtuse. Col court. Deutom. effilé, linéaire. Sporad, de 1-1,5 mm. Kystes ovalaires à large zone transparente avant 500-600 μ sur 280 μ. Sp. ventrues avec pointes effilées. Macrosp. de 6.4 μ sur 3.6 μ, microsp. de 4.5 μ sur 2,8 μ.

Tube digestif de Silpha laevigata F.

5. **A. tipulae** Léger 1892 A. t., Léger in: Tabl. zool., v.3 p. 141 t.14 f.12 44. Epim. très caduc. Sporad. agiles avec deutom. en pointe aigue de 1 mm. Kystes sphériques de 250-300 μ. Spores biconiques avec une seule enveloppe de 9 \mu sur 4.4 \mu.

Tube digestif des larves de Tipula sp.

#### 10. Gen. **Pyxinia** Hamm.

1838 Pyxinia, Hammerschmidt in: Isis, p. 357.

Fig. 63. Fig. 60. in: Tabl. zool., v.3 p. 140 t. 14 f. 1-4 | 1848 Gregarina r.,

Fig. 60-62.

P. rubecula (d'après Léger).

Fig. 60. Epim. Fig. 61. Sp. intact (1110/1).

Fig. 62. Sp. déhiscents (1140/1).

Fig. 63. P. crystalligera, Epim. (d'après Frenzel).

Epim. caduc en coupe évasée, frangée, du centre de laquelle part un court mucron conique. 2 espèces. 1. P. rubecula Hamm. 1838 P. r.. Hammerschmidt in: Isis. p. 357 t. 4 f. a-g | 1892 P. r., Léger

Frantzius in: Arch. Naturg., v. 141 p. 193 t. 7 f. 1-5. Epim. en coupe avec mucron conique central. Sporad. solitaires, ventrues. Kystes sphériques de 250-280 μ avec endokystes. Sp. biconiques ventrues de 14 µ sur 7 µ.

Intestin de Dermestes lardarius L. et D. vulpinus F.

2. P. crystalligera Frnz. 1892 P. c., Frenzel in: Jena. Z., v. 27 p. 314 t. 8 f. 34-50.

Epim. en coupe frangée avec mucron styliforme. Corps allongé rubaniforme chez l'adulte. Entpl. avec cristaux de pyxinine. Atteint 700 µ sur 75 µ de la.

Intestin de Dermestes vulgaris et de D. peruvianus Cast. (im. et lv.); Cordoba.

# 11. Gen. **Beloides** Labbé\*)

Fig. 62.

1892 Xiphorhynchus (non Swainson 1827!). Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 137.

Epim. formant un plateau garni d'une dizaine de dents, avec au centre un long mucron. Sporad. solitaires, allongés. Kystes sphériques à 2 enveloppes. Sp. biconiques allongées bitégumentées.

2 espèces.

Différenciation des espèces:

Mucron de l'épim. long et rigide . 1. B. firmus . . p. 27 Mucron de l'épim. grêle et filiforme 2. B. tenuis . . p. 27

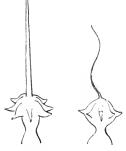


Fig. 64. Fig. 65. Fig. 64. B. firmus, Epim. (d'après Léger). Fig. 65. B. tenuis, Epim. (d'après Léger).

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique Xiphorhynchus a été précédemment occupé par Swainson pour un Certhiide (1827, in: Zool. J., v. 3 p. 354). A. Labbé.

1. **B. firmus** (Léger) 1892 *Xiphorhynchus f.*, Léger in: Tabl. zool.. v. 3 p. 138 t. 17.

Epim. avec gros mucron rigide, l. de 80  $\mu$ . Kystes de 180—200  $\mu$  à double enveloppe. Sp. à enveloppes épaisses ayant 14.5  $\mu$  sur 6  $\mu$ .

Intestin des larves de Dermestes lardarius L.

2. **B. tenuis** (Léger) 1892 Xiphorhynchus t., Léger in: Tabl. zool.,  $\it r.$  3 p. 139 t. 17.

Epim. avec mucron grêle, filiforme. Sp. ventrues. Tube digestif des larves de Dermestes undulatus Brahm.

## 5. Fam. Acanthosporidae

1892 "Acanthosporides", Léger in: Tabl. 2001., v. 3 p. 167.

Sporad. toujours solitaires. Epim. régulier simple ou appendiculé. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. munies de soies équatoriales ou polaires.

Habitent les insectes carnassiers.

4 genres, 8 espèces.

Différenciation des genres:

- Sp. sans soies équatoriales . . . . . . . 1. Gen. Corycella . . . p. 27 Sp. avec soies équatoriales 2.
- $_2$  } Epim. en mamelon obtus . . . . . . . 2. Gen. Acanthospora . p. 27 Epim. appendiculé 3.

# 1. Gen. Corycella Léger

1892 Corycella, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 144.

Sporad. solitaires courts à protom. sphérique plus ou moins dilaté. Epim. en bouton avec une couronne de 8 gros crochets acuminés et recourbés.

1 espèce.

1. **C. armata** Léger 1892 C. a., Léger in : Tabl. zool.. v.3 p.144 t.16 f.7—11.

Caractères du genre. Entpl. gris-brun. Sporad. de 280—300  $\mu.$  Kystes de 250  $\mu.$  Sp. de 13—14  $\mu$  sur 6,5  $\mu.$ 

Intestin de Gyrinus natator (L.) (lv.).



Fig. 66. Fig. 67.

C. armata (d'après Léger).

Fig. 66. Epim.

Fig. 67. Sp. (1285<sub>1</sub>).

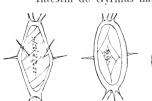


Fig. 68. Fig. 70. Fig. 69. Fig. 69. A. polymorpha (2500<sub>1</sub>)
Fig. 69. A. pileata (2000<sub>1</sub>)
Fig. 70. A. repelini (1355<sub>1</sub>)
(d'après Léger).

# 2. Gen. Acanthospora Léger

1892 Acanthospora, Léger in: Tabl. zool.,  $\varepsilon$  3–p. 145.

Sporad. solitaires ovalaires allongés. Epim. caduc en mamelon conique obtus. Sp. épineuses ovalaires acuminés avec une aigrette de 4 soies à chaque pôle et une couronne équatoriale à pointes aigues.

3 espèces.

Sp. sans aigrettes polaires 1. A. pileata p. 28 Sp. avec aigrettes polaires — 2.
2   Sp. avec 4 soies équatoriales 2. A. repelini p. 28   Sp. avec 6 soies équatoriales 3. A. polymorpha . p. 28
1. A. pileata Léger 1892 A. p., Léger in: Tabl. zool., r.3 p. 145 t. 15 f. 15
Caractères du genre. Sporad, de 300—400 µ. Sp. ventrues de 10.5 µ

Caractères du genre. Sporad, de 300—400  $\mu$ . Sp. ventrues de 10,5  $\mu$  sur 7,5  $\mu$  avec 6 pointes équatoriales (fig. 69, p. 27). Kystes de 150—180  $\mu$ . Intestin des larves d'Omoplus sp.

2. **A. repelini** Léger 1896 A. r., Léger in: Ann. Fac. Marseille. r. 6 p. 42 t. 3 f. 16 –18.

Forme massive. Protom. déformable, subconique à col court et large. Epim. en cupule avec bourrelet festonné. Entpl. jaune-brun. Taille, 1 mm. Kystes de 500  $\mu$  déhiscents par simple rupture. Sp. avec 2 aigrettes polaires et 4 soies équatoriales, ayant 13  $\mu$  sur 4,3  $\mu$  (fig. 70, p. 27).

Tube digestif de Phalangium opilio L. et P. cornutum L.

3. **A. polymorpha** Léger 1896 A. p., Léger in: Ann. Fac. Marseille. r. 6 p. 44 t. 3 f. 21, 22.

Sporad, très polymorphes et très mobiles à protom, déformable cylindroconique. Deutom, ovalaire ventru à entpl, jaune-brun. Kystes de 500—700  $\mu$  avec large zone protectrice à stries méridiennes. Sp. bipyramidales à base hexagonale munies de 2 aigrettes polaires à 6 soies, et d'une aigrette équatoriale à 6 pointes (fig. 68, p. 27). Sp. de 8  $\mu$  sur 4,4  $\mu$ .

Tube digestif d'Hydrous caraboides (L.) (lv.).

# 3. Gen. Ancyrophora Léger

1892 Ancyrophora, Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 146.

Sporad. solitaires à pointe acuminée postérieurement. Epim. caduc. Tête garnie d'appendices flexibles ou rigides en crochets recourbés. Sp. épineuses, biconiques avec aigrettes polaires et 6 soies équatoriales.

2 espèces.

Différenciation des espèces:

Différenciation des espèces:

1. **A. gracilis** Léger ?1848 Gregarina acus, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 199 t. 1 | 1892 Ancyrophora gracilis, Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 146 t. 19 f. 11—13.

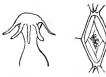


Fig. 71. Fig. 72. **A. gracilis** (d'après Léger).

Fig. 71. Epim.

Fig. 72. Sp. (1275/µ).

Sporad, de 200 µ à 2 mm. Epim, avec 8 tentacules grêles, flexibles. Deutom, linéaire. Kystes de 200 µ avec zone protectrice jaunâtre. Sp. de 8,5 µ sur 5,1 µ.

Tube digestif de Carabus auratus L., C. violaceus L. (lv. et im.) et Silpha thoracica L. (lv.).

2. A. uncinata Léger ?1848 Gregarina dytiscorum, Frantzius in: Arch. Naturg.. v. 141 p. 27 f. 8 | 1892 Ancyrophora uncinata, Léger in: Tabl. zool.. v. 3 p. 147 t. 19 f. 6 10. Forme plus allongée et plus robuste ayant  $150-200 \,\mu$ . Epim. avec 12 crochets rigides alternant sur 2 rangs. Sp. de 7,5  $\mu$  sur 4,5  $\mu$ .

Intestin des larves de Dytiscus sp., Colymbetes sp., Sericostoma sp., Limnophilus rhombicus (I.) [Phryganea rhombica].

### 4. Gen. Cometoides Labbé\*)

1892 Pogonites (non Heine 1882-90!). Léger in: Tabl. 2001., v. 3 p. 148.

Epim. caduc en mamelon sphérique, aplati centralement, munis de filaments flexibles et grêles. Sporad. solitaires à deutom. terminé, d'une façon filiforme. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. épineuses avec 2 couronnes de soies polaires et 2 couronnes de soies équatoriales.

2 espèces.

Différenciation des espèces:

Epim. en petit mamelon dé-

primé portant 6-8 fila-

ments . . . . . . . 1. C. crinitus . . . p. 29 Epim. en mamelon sub-

sphérique avec nombreux filaments grèles 2. C. capitatus . . p. 29

1. **C. crinitus** (Léger) 1892 Pogonites c., Léger in: Tabl. 2001., v, 3, p. 149, t. 18.

Sporad, atteignant presqu'à 2 mm, très agiles, à queue effilée. Epim, avec 7—8 filaments grêles de 100 µ. Entpl. brun. Kystes de 200—300 µ.

Intestin des larves d'Hydrobius sp.

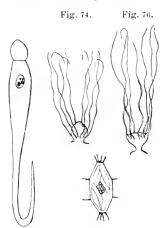


Fig. 73. Fig. 75.

Fig. 73—75. C. capitatus (d'après Léger).

Fig. 73. Sporad. <sup>40</sup><sub>1</sub>). Fig. 74. Epim.

Fig. 75. Sp. (<sup>2000</sup><sub>1</sub>).

Fig. 76. C. crinitus. Epim.

(d'après Léger).

2. C. capitatus (Léger) 1892 Pogonites c., Léger in: Tabl. zool.,  $\tau$ .3 p. 150 t. 16 f. 1—6.

Epim. globuleux avec 12—15 filaments de 32—35  $\mu$  très ténus. Sporad, plus massifs que ceux de P. crinitus, atteignant 1,5 mm. Kystes de 300  $\mu$ . Sp. plus ventrues.

Intestin des larves d'Hydrous sp.

# 6. Fam. Menosporidae

1892 "Ménosporides", Léger in: Tabl. 2001., v. 3 p. 168.

Sporad. solitaires. Epim. régulier, appendiculé, relié par un long col au protom. Kystes sphériques. déhiscents par simple rupture. Sp. en forme de croissants plus ou moins incurvés.

Habitent les larves d'Agrionides.

2 genres, 2 espèces.

Différenciation des genres:

Epim. en cupule garnie de crochets. . . . . . . 1. Gen. **Menospora** . . . p. 30 Epim. en plateau garni de 6-8 dents aigues . . . 2. Gen. **Hoplorhynchus** . p. 30

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique *Pogonites* a été antérieurement attribué par F. Heine à un Capitonide (1882—90. Heine & Reichenow, Nomenclator Musei Heineani ornithologici, p. 226).

A. Labbé.

### 1. Gen. **Menospora** Léger

1892 Menospora, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 151.



Epim. longtemps persistant, formant une large cupule bordée de crochets et relié par un long col au protom. Sporad. solitaires, ovales, lancéolés. Sp. en croissant.

1 espèce.

1. M. polyacantha Léger 1892 M. p., Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 151 t. 19 f. 1-5.

Sporad. de 600-700 µ. Kystes de 200 µ. Sp. en croissant avec épaississement de la paroi avant 15 µ sur 4 µ.

Tube digestif d'Agrion puella (L.) (lv.).

### 2. Gen. Hoplorhynchus Carus

Fig. 77. Fig. 78. 1839 Gregarina (part.), Siebold in: N. Schr. Ges. Danzig. c. 3 M. polyacantha, 1848 Stylorhynchus (part.), F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., Epim. et Sp. (d'après Léger). p. 195 t. 9 | 1863 Hoplorhynchus, J. V. Carus (& Gerstaecker). Zool., v. 2 p. 570 | 1875 H., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 591.

Forme ovalaire, oblongue. Epim. en plateau garni de dents relié par un long col au protom. Protom. cordiforme. Deutom. ovalaire. lancéolé, séparé par une constriction du protoin. Kystes déhiscents par simple rupture. Sp. ellipsoïdales un peu incurvées.

1 espèce.



H. oligacanthus. Epim.

1. H. oligacanthus (Sieb.) 1839 Gregarina oligacantha, Siebold in: N. Schr. Ges. Danzig. v. 3 t. 3 | 1845 G. o., Dujardin. (d'après Aimé Schneider). Helm., p. 638 | 1851 G. o., Diesing, Syst. Helm., v. 2 p. 6 | 1848

Stylorhynchus oligacanthus, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., t. 9 f. 22 1875 Hoplorhynchus olygacanthus, Ainé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 591 t. 16 f. 25—31 | 1845 Gregarina Sieboldii, Kölliker in: Zeitschr. f. wiss. Botanik. r. 1 G. S., Kölliker in: Z. wiss. Zool., v. 1 p. 10 t, 2 f. 16 - 19.

Caractères du genre. Epim. avec 6-8 dents aigues. Intestin des larves de Calopteryx virgo (L.).

# 7. Fam. Stylorhynchidae

1886 "Stylorhynchides", Aimé Schneider in: Tabl. zool., r. 1 p. 99.

Corps ordinairement allongé à épim. régulier appendiculé ou non appendiculé. Nucleus ovalaire. Kystes à 2 enveloppes étroitement soudés. Déhiscence par pseudo-kyste. Sp. en bourse unitégumentées. brunes ou noirâtres, formant des chapelets; déhiscence de la sp. par une fente correspondant au bord le plus convexe.

Habitent les Ténébrionides.

5 genres, 6 espèces certaines et 1 incertaine.

Différenciation des genres:

Epim. porté par un col court — 2.
 Epim. porté par un col allongé — 4.

Epim. simple — 3.

Epim. en cupule avec couronne basilaire de tentacules . . . . . . . . . . . . . . 1. Gen. Lophocephalus . . p. 31

3 {	Epim. à col court, moins haut que large . Epim. à col court, pas plus haut que large	<ol> <li>Gen.</li> <li>Gen.</li> </ol>	$ \begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$
4	Long col cylindrique brusquement retréci sous l'épim	4. Gen.	Sphaerorhynchus , p. 32
,	mamelon	5. Gen.	Stylorhynchus p. 32

#### 1. Gen. Lophocephalus Labbé\*)

1882 Lophorhynchus (non Swainson 1837!), Ainé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 10 p. 435.

Rostre sessile, col large strié longitudinalement, creusé en cupule à l'éxtrémité, et bordé d'un bourrelet membraneux avec appendices vésiculeux. Protom. un peu déprimé. Kystes irréguliers, subsphériques à éminences aréolaires. Un pseudo-kyste:



Fig. 80. Fig. 81. L. insignis, Epim. (d'après Aimé Schneider).

I espèce.

1. **L. insignis** (Aimé Schn.) 1882 *Lophorhynchus i.*. Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 10 p. 435 t. 13 f. 1—3, 5, 12, 13, 48, 50 | 1885 L, i., Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 1 p. 14 t. 7, 8.

Caractères du genre. Céphal. court, large ayant 600  $\mu$ —1 mm. Pellicule striée longitudinalement. Sp. de 10  $\mu$  d'un noir intense.

Intestin d'Helops striatus Fourc.

# 2. Gen. Cystocephalus Aimé Schn.

1886 Cystocephalus, Aimé Schneider in: Tabl. zool., r. 1 p. 99.

Fig. 83.

Fig. 82. Fig. 84.

C. algerianus

Fig. 82. Céphal. (10 1)

Fig. 83 & 84. Sp. (1400 1)

(d'après Aimé Schneider).

Col court, cylindroïde, étroit à la base. Epim. renflé, vésiculeux. Protom. arrondi. Deutom. très allongé.

1 espèce.

1. **C. algerianus** Aimé Schn. 1886 *C. a.*, Aimé Schneider in: Tabl. zool.. *r*. 1 p. 100 t. 27.

Caractères du genre. Sporad, de 3—4 mm. Sp. de 10—10,5  $\mu$ .

Tube digestif de Pimelia sp.; Oran.

# 3. Gen. Oocephalus Aimé Schn.

1886 Oocephalus, Aimé Schneider in: Tabl. zool.,  $v,\,1\,$ p. 101.

Epim, en bouton arrondi porté par un col court conoïde.

1 espèce.

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique Lophorynchus, corr. Lophorhynchus. a été précédemment occupé par Swainson pour un Columbide (1837, Natural History and Classification of Birds. r.2 p. 348).

A. Labbé.

1. O. hispanus Aimé Schn<br/>. 1886 O. h., Aimé Schneider in; Tabl. zool.,  $v.\,1$ p. 101 <br/> t. 26.

Sporad. ayant 2—4 mm. Kystes? Spores? Tube digestif de Morica sp.; Espagne.

#### 4. Gen. Sphaerorhynchus Labbé\*)

1886 Spherocephalus (corr. Sphaerocephalus, non Sphaerocephalus Eschschottz 1836!), Aimé Schneider in: Tabl. zool., r. 1 p. 100.

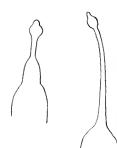
Epim. petit; sphérique ou ovalaire porté par un long col cylindrique, large. brusquement rétréci sous l'épim.

1 espèce.

1. S. ophioides (Aimé Schn.) 1886 Spherocephalus o., Aimé Schneider in: Tabl. zool.,  $v.1\,$  p. 100 t. 28.

Caractères du genre. Céphal. ayant 1,3 mm, dont 220  $\mu$  pour l'épim. et 8,5  $\mu$  pour le bouton terminal. Sporad. de 3—4 mm.

Tube digestif d'Acis sp.



#### 5. Gen. **Stylorhynchus** F. St., em. Aimé Schn.

1838 Rhizinia (part.), Hammerschmidt in: Isis. p. 357 | 1848 Stylorhynchus (part.), F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 195 | 1875 S., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r.4 p. 568.

Protom. à rostre cylindrique très allongé terminé par un petit mamelon (épim.). Protom. du sporad. arrondi; deutom. très allongé. Kystes à parois sculptées. Sp. en chapelet.

2 espèces certaines et 1 incertaine.

Fig. 85. Fig. 86. Différencia

Différenciation des espèces certaines:

Fig. 85. S. oblongatus, Col 2 fois au plus aussi long que le Epim.

Fig. 86. S. longicollis, protom.

protom. . . . . . . . . . . . . 1. S. oblongatus . p. 32 Col 3 fois an moins aussi long que

Epim. Col 3 fois an moins aussi long que (d'après Aimé Schneider). le protom. . . . . . . . . . 2. S. longicollis . . p. 32

1. S. oblongatus (Hamm.) 1838 Rhizinia oblongata. Hammerschmidt in: Isis. p. 357 t. 4 f. a | 1848 Gregarina o., Frantzius in: Arch. Naturg., v. 141 p. 27 | 1875 Stylorhynchus oblongatus. Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 569 t. 18 f. 1–13 † 1882 S. o., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 10 p. 434.

Sporad, de 1,5 mm. Rostre 2 fois au plus aussi long que le protom. Kystes avec aréoles circulaires et dépressions. Sp. de 7  $\mu$ .

Tube digestif d'Opatrum sabulosum (L.) et Asida grisea (F.). Très fréquent.

2. **S. longicollis** F..St. ?1815 Gregarina, Gaede, Anat. Ins., p. 17 | 1848 Stylorhynchus longicollis, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 195 t. 9 f. 21 | 1875 S. l., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 572 t. 19 f. 1—9 | 1882 S. l., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 10 p. 4 22 | 1884 S. l., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., ser. 2 v. 2 p. 1 36 t. 1 1851 Gregarina mortisagae. Diesing, Syst. Helm., v. 2 p. 12.

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique Sphaerocephalus a été précédemment occupé par Eschscholtz pour un Coleoptère (1836, Classification des Élatérides de M. Eschscholtz, in: Revue entomologique publ. par G. Silbermann, r. 4).

A. Labbé.

Col très allongé, 3 fois aussi long que le protom. Kystes avec petites éminences. Sp. de 11 μ sur 8 μ en chapelet.

Tube digestif de Blaps mortisaga (L.).

**S. caudatus** R. Rössl. 1882 *S. c.*. R. Rössler in: Z. wiss, Zool., v. 36 p. 700 t. 42 f. 22.

Col court et mince; tête aplatie avec une douzaine de prolongements digitiformes à 2 pointes. Deutom, se terminant par un long prolongement caudal. Atteint 2-2.5 mm.

Tube digestif des Phalangides.



Fig. 87. Fig. 88. S. caudatus, Epim. (d'après Rössler).

## 8. Fam. Doliocystidae

Epim. régulier simple. Pas de septum (Pseudo-monocystidées). Sp. ovalaires à épaississement pelliculaire polaire antérieur.

Habitent chez Annélides marines.

1 genre avec 5 espèces.

### 1. Gen. Doliocystis Léger

1848 Gregarina (part.), Kölliker in: Z. wiss. Zool.. v.1 p. 35 | 1893 Doliocystis, Léger in: C.-R. Ac. Sci., v.116 p. 204—206 | 1893 Lecudina + Ophioidina, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v.3 p. 51.

Epim. régulier simple, très caduc. Sp. avec caractères du genre. Pas d'indication de protom. Pas de septum.

2 espèces sûres et 3 incertaines.

Différentiation des espèces certaines:

1. **D. pellucida** (Köll.) 1848 Gregarina p., Kölliker in: Z. wiss. Zool., r. 1 p. 35 t. 3 f. 31 (Siebold descr.) 1893 Lecudina p., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma. r. 3 p. 51 t. 2 f. 9 44 † 1872 Monocystis nereidis, Lankester in: Quart. J. micr. Sci.. n. ser. r. 12 p. 343 t. 20 f. 2 1893 Dollocystis n., Léger in: C.-R. Ac. Sci., r. 116 p. 204—206.

Petit épim. en bouton.

Tube digestif de Nereis cultrifera Grube et N. beancoudrayi Aud. & M.-E.

2. **D. polydorae** Léger 1893 *D. p.*, Léger in: C.-R. Ac. Sci., v.116 p.204 206. Grand épim. en tronc de cône. Sporulation non connue.

Tube digestif de Polydora agassizi Clap.

D. aphroditae (Lank.) 1863 Monocystis a., Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. c. 3 p. 90, 94.

Epim.? grand en trone de cône avec étranglements successifs. Sporad, longuement piriformes avec des stries pelliculaires longitudinales. Sporulation non connue.

Intestin d'Aphrodite sp.

**D. elongata** (Ming.) 1893 *Ophioidina e.*, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma,  $\varepsilon$  3, p. 53, t. 2, f. 24, 25.

Epim.? en petit bouton terminal. 2 formes, l'une piriforme, conoïde. à pointe céphalique mousse. à pointe aigue postérieure; l'autre allongée, cylindrique. Sporulation non connue.

Intestin de Lumbriconereis sp.

Das Tierreich. 5. Lief.: A. Labbé, Sporozoa.

**D.** heterocephala (Ming.) 1893 Ophioidina h., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, r. 3 p. 54 t. 2 f. 38—42.

Petit épim.? vésiculeux. Sporad. allongé.

Très fréquent chez Nephthys scolopendroides Chiaje.

### Genres incertains de Cephalina

Gen. Nematoides Ming., em. Labbé

1891 Nematoides, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 r. 7 p. 233 1893. N., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 59.

Dicystidée sans septum à facies de monocystidée. Céphal, vermiforme allongé à cetpl, fisse et nucleus ovale, avec un épim, en forme de fourche ou de pince, séparé par un col allongé du reste du corps (Labbé).

1 espèce.

 ${\bf N}.$ fusiformis Ming., em. Labbé 1893 N.ff. Mingazzini in: Ric, Lab, Anat. Roma,  $\epsilon,3$ p, 60 t. 2 f. 78.

Caractères du genre. L. 38 µ dont 4—5 µ pour l'épin. Sporulation non connu e Intestin de Balanus perforatus Brug. et de Pollicipes cornucopia Leach.

#### Gen. Ulivina Ming.

1891 Ulivina, Mingazzini in: Atti Aec. Lincei Rend., ser. 4 r. 7 p. 235.

Corps de forme elliptique allongée; le protom, est le quart de la longueur entière du corps. Entpl. granuleux, opaque surtout dans le protom. Ectpl. hyalin. Membrane externe formant un sac continu autour de l'animal. Noyau sphérique.

1 espèce.

 ${\bf U.~elliptica~Ming.}~1891~U.~e.,~{\bf Mingazzini~in:~Atti~Acc.~Lincei~Rend.,~ser.~4}$   $\varepsilon.~7~~p.~235.$ 

Caractères du genre.

Intestin de Andouinia filigera (Chiaje) [Cirratulus filigerus].

#### Gen. Svcia Léger

1892 Sycia, Léger in: Tabl. zool., c. 3 p. 52.

Epim. en bouton bordé d'un gros bourrelet. Protom, subsphérique, deutom, conoïde avec inclusions fréquentes.

1 espèce.

S. inopinata Léger 1892 S. i., Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 52 t. 5 f. 10-16. Intestin d'Audouinia sp.

# Espèces incertaines de Cephalina

Gregarina soror Duf. 1837 G. s., Dufour in: Ann. Sci. nat.. ser. 2  $\ell$ . 7 p. 12 t. 1 f. 5.

Polycystidée.

Intestin de Phymata crassipes (F.).

**G.** hyalocephala Duf. 1837 G. h., Dufour in: Ann. Sci. nat., ser. 2 r. 7 p. 12 t. 1 f. 8.

Epim, en bouton. Protom, hémisphérique. Dentom, cylindroïde on piriforme. Intestin de Tridactylus variegatus Latr.

G. curvata (Hamm.) 1838 Rhizinia c., Hammerschmidt in: Isis, p. 356 t. 4 f.a, b | 1848 Gregarina c., Frantzius in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 192.

Intestin de Cetonia aurata (L.).

G. panchlorae Frnz. 1892 G. p., Frenzel in: Jena Z., r.27 p.299 t.8 f.20. Corps cylindroïde. Protom du satellite élargi en cupule. L. 180  $\mu$  sur 30—35  $\mu$  la. Ordinairement en association.

Intestin de Panchlora exoleta (Klug); Cordoba.

G. statirae Frnz. 1892 G. s., Frenzel in: Jena. Z., v. 27 p. 234 t. 8 f. 1-15.

Epim, en bouton. Protom, hémisphérique. Corps cylindrique massif chez les jeunes, sphéroïde à l'état adulte. Ordinairement en association. L. 300—350  $\mu$  sur 200  $\mu$  la. Intestin de Statira unicolor Blanch.; Cordoba.

**G.** achetaeabbreviatae Leidy 1853 G. a., Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc., n. ser.  $\epsilon$  10 p. 238 t. 11 f. 33—34.

Protom. sphérique ou ovalaire. Septum convexe (?). Deutom. piriforme.

Proventricule, cavité générale (?) de Acheta abbreviata (Serv.).

**G. locustaecarolinae** Leidy 1853  $G.\ l.$ , Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc., n. ser. v.10 p. 239 t. 11 f. 35–38.

Céphal, ayant  $120-250~\mu$ l. Epim, avec digititation terminales. Protom, hémisphérique, avec cicatrice chez le sporad. Deutom, piriforme allongé chez le céphal, cylindroïde chez le sporad.

Intestin de Dissosteira carolina (L.) [Locusta c.].

**G. blattaeorientalis** Leidy 1853 G, b., Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc., n. ser. c. 10 p. 239 t. 11 f. 39 - 41.

Protom, hémisphérique; deutom, ovalaire avec une constriction transversale. L. 500  $\mu$  sur 200  $\mu$  la.

Intestin de Periplaneta orientalis (L.) [Blatta o.].

**G. julipusilli** Leidy 1853 G.j., Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc.. n. ser. v.10 p. 238 t. 10 f. 21–-22.

Corps à deutom, arrondi ou ovalaire, à protom, hémisphérique. L. 50  $\mu$  sur 50  $\mu$  la.

Intestin de Julus pusillus Leach.

**G. polydesmivirginiensis** Leidy 1853 G.~p., Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc., n. ser. v.10~p.238~t.10~f.23-29.

Protom, quadrangulaire. Epim, en bouton. Deutom, massif, quelquefois avec 2 noyaux. L. 25  $\mu$  sur 1—28  $\mu$  la.

Intestin de Fontaria virginiensis (Drury) [Polydesmus v.].

**G. passalicornuti** Leidy 1853 G, p., Leidy in: Tr. Amer. phil. Soc., n. ser. v. 10 p. 238 t. 11 f. 30—31.

Protom, hémisphérique. Deutom, sphérique. Ordinairement en association. L. 770  $\mu$  sur 385  $\mu$  la.

Proventricule de Passalus cornutus F.

G. megacephala Leidy 1889 G. m., Leidy in: P. Ac. Philad., p. 11.

Epim, long, filiforme; protom, hémisphérique; deutom, allongé, ovalaire. L. 420=750  $\mu$  sur 24  $\mu$  la.

Intestin de Scutigera forceps (Raf.) [Cermatia f.].

G. melolonthaebrunneae Leidy 1856 G. m., Leidy in: P. Ac. Philad., ε.8 p. 47.
Protom. ovalaire. Deutom. ovalaire allongé. L. 405 μ sur 252 μ la. Protom.
118 μ l. sur 144 μ la.

Intestin de Melolontha brunnea [sp.?].

G. scarabaeirelicti Leidy 1851 G. s., Leidy in: P. Ac. Philad., v. 5 p. 208, 287 1856 G. s., Leidy in: P. Ac. Philad., v. 8 p. 47.

Intestin de Scarabaens relietus [sp.?] (lv.).

G. philica Leidy 1889 G. p., Leidy in: P. Ac. Philad., p. 9.

Protom. petit. hémisphérique; deutom. cylindrique très allongé. Association par le protom. Sporad. ayant 1—2 mm l. sur 150—600  $\mu$  la.

Proventricule de Nyctobates pennsylvanica (Geer).

G. actinotus Leidy 1889 G. a., Leidy in: P. Ac. Philad., p. 10.

Protom, petit hémisphérique, deutom, grand, ovalaire. Epim, très grand, en forme de coupe allongée avec digitations terminales. L.  $600-520~\mu$  sur  $80~\mu$  la. Epim,  $80~\mu$  à  $100~\mu$ .

Intestin de Scolopocryptops sexspinosus (Say).

G. microcephala Leidy 1889 G. m., Leidy in: P. Ac. Philad., p. 11.

Epim. petit globuleux; protom. hémisphérique. Deutom. ovalaire allongé. L. 350  $\mu$  à 1 mm sur 40—120  $\mu$  la.

Intestin de Hoplocephala bicornis (F.).

**G. termitis** Leidy 1881 *G. t.*, Leidy in: J. Ac. Philad., ser. 2 v. 8 p. 425 t. 52 f. 27 | ?1897 *G.*, Porter in: Bull. Mus. Harvard, v. 31 p. 68.

Intestin de Termes flavipes Koll.

- G. amarae Frantz. 1838 Clepsidrina ovata (non Dufour 1828!), Hammerschmidt in: Isis, p. 356 t. 4 † 1848 Gregarina amarae, Frantzius in: Arch. Naturg., v. 141 p. 195. Intestin d'Amara cuprea [Poecilus cupreus (L.)?].
- ${\bf G.~balani~~K\"{o}ll}.~~1848~{\it G.~b.},~~{\it K\"{o}lliker~in}\colon {\bf Z.~wiss.~Zool.},~r.1~~p.35~~t.3~~f.34~(Ecker~deser.).$

Forme massive. Epim. conoïde petit. Protom. quadrangulaire. Deutom. cylindro-ovoïde. L. 40--63 u. Mouvements assez vifs.

Tube digestif de Balanus pusillus Ecker [Ecker] et de B. tintinnabulum (L.) [Labbé].

**G. valettei** Nussbann<br/>ı 1890  $\it G.$  V., Nussbaum, Calif. Cirrip.. p. 56–77 t<br/>. 11 f. 18 – 22.

Peut-être identique à la précédente. En gourde, massive, parfois en association. Epim.? en stylet. L.  $58~\mu$ .

Tube digestif de Pollicipes polymerus G. B. Sow.

G. sp., Solger 1891, Solger in: Mt. Ver. Vorpom., r. 22 p. 99--102.

Grégarine en association. Protom, hémisphérique avec 1 ou 2 vacuoles rondes ou allongées; deutom, présentant des étranglements et renfermant le noyau. Entpl. avec granules réfringents.

Intestin de Balanus improvisus var. gryphica Münter.

G. sp., L. Pfr. 1895, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 60 f. 34b.

Grégarine en association: probablement du genre Gregarina (?).

Intestine de Gammarus pulex (L.).

**G. sp.,** Bolsius 1895 G., Bolsius in: Atti Acc. Lincei Mem., c. 11 p. 1 7 t. 1 1895 G., Bolsius in: Ann. Soc. Bruxelles, c. 19 p. 1 -4 t. 1.

Epim. (?); protom, ovalaire ou retréci en col; deutom, ovoïde ou cylindroïde. Parfois en association; ordinairement solitaires. Deutom. (?) souvent divisé en 2 par une cloison transversale.

Coecums intestinaux de Glossiphonia complanata (L.) [G. sexoculata], d'Herpobdella atomaria (Carena) [Nephelis a.] (?); coelome et tissu conjonctif d'Haementeria officinalis Fil. (?); cavité sanguine de Piscicola geometra (L.) (?).

G. sp., Mos. 1874, Moseley in: Phil. Tr., v. 164 p. 762.

Intestin de Peripatus capensis Grube.

**G. clausi** Frnz. ?1879 G., Claus in: Arb. Inst. Wien, v.2 p. 78 t. 8 f. 66 | 1885 G. clausii, Frenzel in: Arch. mikr. Anat., v. 24 p. 575 t. 26 f. 57—60.

Epim.? Protom. conoïde, strié longitudinalement. Deutom. ovalaire massif. Ordinairement solitaire. Dépression terminale de la pellicule à l'extrémité postérieure. Libre dans des kystes à parois épaisses, réfringentes. L.  $70-100~\mu$ .

Intestin de Phronima sp. et Phronimella sp.

G. pterotracheae (Stuart) 1871 Zygocystis P., Stuart in: Bull. Ac. St.-Pétersb., c. 15 p. 496—502 t. 15 | 1891. Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 7 p. 235.

Très voisine de la précédente. Forme massive. Protom, conoïde strié longitudinalement; stries de la pellicule très accusées aussi dans le deutom. Parfois en association. Kystes très-épais, vacuolaires.

Cavité générale de Pterotrachea sp.

G. salpae Frnz. 1885 G. s., Frenzel in: Arch. mikr. Anat., v.24 p.565 t.26 f.35, 36. Corps cylindrique allongé. Protom. hémisphérique, fibrillaire chez le primite. Pellicule fortement striée. Entpl. jaune. Ordinairement en association. L. 1 mm sur 125 μ la.

Intestin de Salpa maxima Forsk. [S. africana]; Naples.

**G. flava** Roboz 1886 *G. f.*, Roboz in: Ertek, Term. Magyar Ak., ε, 16 p. 1 - 34 t. 1, 2 | 1886 *G. f.*, Roboz in: Math. naturw. Ber. Ungarn, ε, 4 p. 146—147.

Grégarine solitaire ou associée. Epim. en bouton de 19  $\mu$ . Protom. court cylindrique de 46  $\mu$ ; deutom. allongé, cylindrique, tronqué postérieurement ayant 167  $\mu$ . Entpl. de couleur jaune-orange (gouttes huileuses jaunes).

Intestin de Salpa confoederata Forsk. [S. bicaudata] et S. vagina (Tiles.) [S. tilesii]; Villefranche.

**G. ensiformis** Bargoni 1894 *G. e.*, Bargoni in: Ric. Lab. Anat. Roma, c.4 p.44. Intestin de Salpa aeruginosa [sp.?].

**G. sp.,** Ritter 1893, Ritter in: P. Calif. Ac., ser. 2 r. 4 p. 39-85 t. 1-3. Perophora annectens Ritter.

G. sp., Porter 1897 "Gregarine from Rhyncobolus", J. F. Porter in: J. Morphol., r. 14 p. 8 t. 3.

Epim, filiforme. Protom, court et large. Deutom, grand, allongé avec stries longitudinales. L. 650  $\mu$  environ.

Rhynchobolus americanus (Leidy).

# B. Subord. Acephalina

1848, Kölliker in: Z. wiss. Zool., c.1 p. 31 | 1848 "Monocystideen", F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med.. p. 187 | 1875 "Monocystidees", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., c.4 p. 514 | 1882 Monocystidea (part.), Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., c.1

p. 572 | 1884 "Monocystidées", Balbiani, Leç. Sporoz... p. 10 | 1893 Monocystidea, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 77 | 1896 Acephalina vel Monocystina, Delage & Hérouard. Zool. concr., v. 1 p. 274.

Grégarines manquant toujours d'épim. Un seul segment. Habitent surtout la cavité générale ou les organes qui en dépendent.

 $10\,$  genres certains et  $10\,$  incertains,  $24\,$  espèces certaines et  $41\,$  incertaines,  $6\,$  variétés douteuses.

Différenciation des genres certains: Sp. sans appendices — 2. Sp. appendiculée — 6. ( Sp. biconique à pôles semblables - 3. Sp. à pôles dissemblables — 5. Individus ordinairement solitaires . . . . . 1. Gen. Monocystis . . . p. 38 Individus ordinairement associés Entpl. non vaeuolaire . . . . . . . . 2. Gen. Zygocystis . . . p. 40 ) Entpl. vacuolaire . . . . . . . . . . . . . . 3. Gen. Zygosoma . . . p. 40 Episp. triédrique . . . . . . . . . . . . 4. Gen. Pterospora . . . p. 41 Episp. ovalaire ouverte en cupule à une extrémité . . . . . . . . . . . . . . . . 5. Gen. Cystobia . . . . p. 41 Episp. tubuliforme allongée . . . . . . . 6. Gen. Lithocystis . . . p. 42 Sp. avec appendices candaux - 7. Sp. sans appendices caudaux — 8. 1 2 filaments caudaux à la sp. . . . . . . . . 7. Gen. Ceratospora . . p. 43 Un seul filament caudal à la sp. . . . . . 8. Gen. Urospora . . . . p. 43 Sp. avec 1 aigrette de soies terminales . . . 9. Gen. Gonospora . . . p. 44 Sp. avec 2 aigrettes terminales de soies . . . 10. Gen. Syncystis . . . . p. 45

# 1. Gen. Monocystis F. St.

1833 "Sablier protéiforme", Suriray in: Mém. Soc. Normand., p.1—1835 Protens (non Laurenti 1768!), Dujardin in: Ann. Sci. nat., ser. 2-r.4 p. 364 | 1845 Gregarina (part.), Henle in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 371 | 1848 Monocystis, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 183—223.

Monocystidées à corps plus ou moins déformable, plus ou moins mobile. Kystes à sporulation incomplète avec grand reliquat irrégulier. Sp. naviculaires, symétriques, régulieres, avec épaississements polaires, et 8 sporozoïtes.

7 espèces certaines et 6 variétés douteuses.

1. M. tenax (Duj.) 1827, Morren in: Ann. Ac. Gand., p. 170 | 1833 "Sablier protéiforme", Suriray in: Mém. Soc. Normand., p. 1 | 1836 "S. p.", Suriray in: Ann.

Sei. nat., ser. 2 r. 6 p. 354 t. 18 | 1835 Proteus tenax, Dujardin in: Ann. Sei. nat., ser. 2 r. 4 p. 364 | 1845 Gregarina lumbrici, Henle in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 374 t. 13 f. 45 | 1863 G. l., Lankester in: Quart. J. micr. Sei., n. ser. r. 3 p. 88 t. 7 | 1848 Monocystis agilis, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., t. 9 f. 1—4 | 1848 M. a., Frantzius in: Arch. Naturg., r. 141 p. 28 | 1854 M. a., A. Schmidt in: Abh. Senckenb. Ges., r. 1 p. 168—187 t. 14 | 1855 M. a., Lieberkühn in: Mém. eour. Ac. Belgique, r. 26 p. 1—46 t. 1—10 | 1881 M. a., Bütschli in: Z. wiss. Zool., r. 35 p. 402 t. 21 f. 15—18 | 1882 M. a., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r. 1 p. 576 | 1884 M. a., Balbiani. Lee, Sporoz., p. 39 | 1885 M. a.,

Fig. 89. Fig. 90. v. 1 p. 576 | 1884 M. a., Balbiani. Lee. Sporoz., p. 39 | 1885 M. a., Ruschhaupt in: Jena. Z., v. 18 p. 721 | 1888 M. a., Henneguy in: Ann. Microgr., v. 1 p. 99-107 t. 1 | 1891 M. a., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 39.

Corps allongé, proteïforme, ne dépassant pas  $300-400~\mu$  de l. Entpl. granuleux. Kystes sphériques avec macrosp. et microsp.

Vésicules séminales et eavité générale de Lumbricus agricola Hoffmstr.

6 variétés douteuses:

M. tenax var. minuta Ruschh. 1885 M. m., Ruschhaupt in: Jena Z., v. 18 p. 722.

Vésicules séminales et cavité générale de Lumbrieus agricola Hoffmstr.

**M.** tenax var. cuneiformis Ruschh. 1885 M. c., Ruschhaupt in: Jena Z., v. 18 p. 721.

Vésicules séminales et cavité générale de Lumbricus rubellus Hoffmstr.

**M.** tenax var. porrecta A. Sehmidt 1854 M. p., A. Sehmidt in : Abh. Senekenb. Ges.. r. 1 p. 174 t. 14 f. 15.

Vésicules séminales et cavité générale de Lumbricus rubellus Hoffinstr.

**M.** tenax var., A. Schmidt 1854, A. Schmidt in: Abh. Senckenb. Ges., r. 1 p. 174 t. 14 f. 16.

Vésicules séminales et cavité générale de Lumbricus olidus Hoffmstr.

M. tenax var. cristata A. Schmidt 1845, Henle in: Arch. Anat. Physiol. Med., t. 13 f. 3 | 1854 M. c., A. Schmidt in: Abh. Senckenb. Ges., c. 1 p. 173 t. 14 f. 13, 14.

Vésicules séminales et cavité générale de Lumbricus agricola Hoffmstr.

**M.** tenax var. herculea Bosanquet 1894 M. h., Bosanquet in: Quart. J. mier. Sci., n. ser. v. 36 p. 421—433 t. 31.

Arrondi. Solitaire ou associée, l. 1-1,9 mm, 8 sporozoïtes.

Vésicules séminales de Lumbricus herculeus (Sav.).

2. **M.** magna A. Schmidt 1854 *M. m.*, A. Schmidt in: Abh. Senckenb. Ges., v. 1 p. 168 t. 14 f. 1 | 1881 *M. m.*, Bütschli in: Z. wiss. Zool., v. 35 p. 402 t. 21 f. 14 1891 *M. m.*, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh.. ed. 2 p. 39 | 1891 *M. m.*, Wolters in: Arch. mikr. Anat., v. 37 p. 101—115 | 1894 *M. m.*, Bosanquet in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 36 t. 31 f. 22 | 1895 *M. m.*, J. Jacks. Clarke in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 37 p. 287—303 t. 31 f. 3.

Très grande taille, atteignant jusqu'à 5 mm. Allongé, cylindroïde. Extrémité antérieure, amincie et fixée à la façon d'un épim. dans les cellules séminales. Kystes et Sp. comme M. tenax. Sporulation après conjugaison. Il peut y avoir conjugaisons latérales.

Vésieules séminales de Lumbricus sp.

3. **M.** perichaetae (Beddard) 1888 Gregarina p., Beddard in: P. zool. Soc. London, p. 355-358 | 1889 G. p., Beddard in: Zool. Jahrb. Syst., v. 4 p. 781-792 t. 22.

Même forme que M. tenax, très mobile, très déformable par ondulations successives. Extrémité antérieure, généralement cylindroïde sans entpl. Association et kystes doubles. Souvent solitaires. Sp. pas connues.

Vésicules séminales de Perichaeta novaezealandiae Beddard et Megascolex armatus (Beddard) [Perichaeta armata]; Borneo.

4. **M. pachydrili** (Clap.) 1861 *Gregarina p.*, Claparède in: Mém. Soc. Genève, v. 16 p. 158 t. 2 f. 10 † 1879 *Gonospora p.*, Vejdovský, Enchytr., p. 40 t. 14 f. 13—15 1882 *G. p.*, Vejdovský, Brunnenw. Prag. p. 46 † 1889 *G. sp.*, Vejdovský in: Rev. biol. Nord France, v. 1 p. 123 t. 2 f. 13.

Corps allongé, vermiforme, un peu renflé à l'extrémité. Entpl. granuleux brun-opaque. Atteint 200—500  $\mu$  de l. sur 20—30  $\mu$  de la. Il y a des associations, mais les individus restent séparés dans le kyste et sporulent isolément.

Vésicules séminales de Pachydrilus pagenstecheri (Ratz.) et de P. semifuscus Clap.

5. M. enchytraei Köll. 1848 M. e., Kölliker in: Z. wiss. Zool., v.1 p. 17 t. 2 f. 20 | 1879, Vejdovský. Enchytr., p. 39 | 1870 Gregarina e., Radkewitsch in: Trav. Soc. Univ. Kharkov, v.1 p. 1—7.

Corps allongé, vermiforme, se recourbant en croissant, mais nom déformable; 53 µ de l. sur 7 µ de la.

Vésicules séminales et cavité générale d'Euchytraeus albidus Henle, E. galba Hoffmstr., E. hegemon Vejd.

6. M. mobilis (Rehb.) ?1848 M. tenax, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 182 t. 1 1892 Astasia (?) t., Mrazek in: SB. Böhm. Ges., p. 67 76 f. 1, 2 Lagenella mobilis, Rehberg in: Abh. Ver. Bremen, v. 7 p. 69 71 t. 4 f. 9 13 L. m., Schmeil in: Z. Naturw., v. 64 p. 19.

Lageniforme, avec ondulations successives. Partie antérieure, cylindroïde rigide. L. 102-103 µ. Vac. contractile. Sporulation inconnue.

Diaptomus sp. [Cyclops rubens], Cyclops macrurus O. Sars.

7. M. clymenellae Porter 1897 M. e., J. F. Porter in: J. Morphol., c. 14 p. 1 t. 1. 2. Ressemble à M. magna. Kystes sphériques ou ovoïdes d'environ 210 µ l. Sp. à double enveloppe avec ouvertures terminales pour la sortie des sporozoïtes, souvent régulièrement ordonnées dans le kyste.

Cavité générale de Clymenella torquata (Leidy).

## 2. Gen. **Zygocystis** F. St.

1848 Zygocystis, F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 182 223.

Individus toujours en association à l'état adulte. Corps généralement piriforme à entpl. non vacuolaire. Sp. biconiques bitégumentées avec épaississements pelliculaires aux pôles. 8 sporozoïtes.

3 espèces.



1. Z. cometa F. St. 1848 Z. c., F. Stein in: Arch. Anat. Physiol. Med., t. 9 f. 5-15 | 1855 Z. c., Lieberkühn in: Mém. cour. Ac. Belgique, v. 26 p. 24 t. 7 f. 11 | 14 | 1893, L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 13.

2 ou 3 individus soudés par la partie antérieure. Extrémités postérieures laciniées. Kystes sphériques avec abondant reliquat evstal. Sp. avec caractères du genre.

Vésicules séminales et cavité générale de Lumbricus agricola Hoffmstr.

Association. (d'après F. Stein).

2. Z. puteana Lachm. 1859 Z. p., Lachmann in: Verh. Ver. Rhein-Z. cometa, lande. v. 16 p. 33-37 | 1886. Gerstäcker in: Bronn's Kl. Ordn., v. 5 m p. 457. Corps ordinairement cylindrique, ou elliptique, quelquefois

piriforme. Entpl. gris-brunâtre granuleux; l. 80 μ sur 15 μ la. Intestin de Niphargus subterraneus (Leach) [Gammarus puteanus].

3. Z. portuni (Frnz.) 1885 Gregarina P., Frenzel in: Arch. mikr. Anat., c, 24 p. 556 t. 25 f. 17.

Corps piriforme renflé. Association par extrémités antérieures élargies.

Estomae et intestin antérieur de Portunus arcuatus Leach; Naples.

## 3. Gen. **Zygosoma** Labbé\*)

1880 Conorhynchus (non Motschoulsky 1860!). Greeff in: N. Acta Ac. Leop., r. 41 p. 128.

Individus solitaires à l'état jeune, toujours en association à l'état adulte; piriformes avec extrémités



Z. gibbosum, Association. (d'après Greeff).

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique Conorhynchus a été antérieurement attribué par Motschoulsky à un Coléoptère (1860, in: Bull. Ac. St.-Pétersb., r. 2 p. 539). A. Labbé.

terminales granuleuses. Le corps entier est hérissé de prolongements digitiformes, et rempli de vac., dont une très grande près de la ligne de suture. Sporulation inconnue.

1 espèce.

1. Z. gibbosum (Greeff) 1880 Conorhynchus gibbosus, Greeff in: N. Acta Ac. Leop., v. 41 p. 128 t. 5 f. 54-61.

Caractères du genre.

Tube digestif d'Echinrus pallasi Guér.

#### 4. Gen. **Pterospora** Racov. & Labbé

1896 Pterospora, Racovitza & Labbé in: Bull. Soc. zool. France. v. 22 p. 92-97.

Monocystidée piriforme à petite extrémité terminée par 2 groupes de 4 prolongements digitiformes rétractiles. Jamais solitaire; en association de 2 individus soudés par leurs extrémités renflées. Corps à ondulations mobiles, comme Monocystis. Kystes sphériques ou ovalaires formés par l'encapsulation de 2 individus ne sporulant pas isolément; déhiscents par simple rupture. Sp. à pôles dissemblables; épisp. triédrique à 3 ailes latérales très développées: endosp. fusiforme. tronquée antérieurement; 8? sporozoïtes falciformes et reliquat sporal ovoïde.

1 espèce.

1. P. maldaneorum Racov. & Labbé 1896 P. m., Racovitza & Labbé in: Bull. Soc. zool. France. 1,22 p. 92 — 97 f. 1--4.

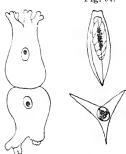


Fig. 93. P. maldaneorum. Fig. 93. Association (1,60). Fig. 94. Sp. en face. Fig. 95. Sp. en coupe transvers. (d'après Racovitza et Labbé).

Caractères du genre. Grégarine l. 140 µ. Kystes de 288 µ sur 214 µ. Episp. l. 24-24 μ. endosp. l. 10-14 μ sur 3--4 u de la.

Dans masses plasmodiales d'amochocytes pigmentés du coclome de Liocephalus liopygus (Grube) et (?) Clymene lumbricalis Aud. & M.-E. [C. lumbricoïdes].

# 5. Gen. Cystobia Ming.

1891 Cystobia, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 r. 7 p. 312.

Monocystidée de grande taille, de forme irrégulière. Les stades adultes toujours avec 2 novaux, provenant sans doute d'une conjugaison. Sporulation complète. Sp. ovalaires. l'épisp. renflée en cupule à une extrémité.

2 espèces certaines et 1 incertaine.

1. C. irregularis (Minchin) 1893 Gregarina i., Minchin Fig. 97. in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. r. 34 p. 279 -310 t. 27.

Fig. 96. C. irregularis Individus de grande taille (5 mm) extrêmement irré-Fig. 97. C. holothuriae guliers à entpl. granuleux. opaque, et 2 noyaux placés l'un près de l'autre. Kystes dans tissu conjonctif de vaisseaux (d'après Minchin).





sanguins et appendus aux parois par un pédicule. Sp. ovoïdes; l'épisp. forme une sorte de cupule ouverte à une des extrémités (fig. 96). 8 sporozoïtes. Granulations (Reliquat sporal) répandus dans toute la sp. Sporozoïte avec grand noyau allongé.

Vaisseaux sanguins d'Holothuria nigra [H. impatiens Forsk.?]; Plymouth.

2. C. holothuriae (Schn.) 1857, Kölliker in: Z. wiss. Zool., r. 9 p. 138 | 1858 Gregarina H., Anton Schneider in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 325 t. 12 f. 6—12 | 1859 G. h., Diesing in: SB. Ak. Wien, p. 37 p. 719—782 | 1891 Syncystis h., Cuénot in: Rev. biol. Nord France, r. 3 p. 298 | 1891 Cystobia h., Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend.. ser. 4 r. 7 p. 312 | 1893 Gregarina h., Minchin in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. r. 34 p. 291 t. 28 | 1861, M. Sars. Norges Echin. | 1886 Lithocystis chiajii, Giard in: Bull. sci. Nord, ser. 2 r. 9 p. 187, 190.

Individus de grande taille ayant toujours 2 noyaux rapprochés, à entpl. opaque lactescent. Kystes sphériques ou avec protubérances irrégulières, dans cavité générale. Sp. ovoïde, avec d'un côté une cupule évasée formée par l'épisp., de l'autre un grand appendice en fer de lance (fig. 97). 8 sporozoïtes à noyau arrondi. Reliquat sporal formé de granulations éparses.

Vaisseaux sanguins, coelome et intestin de Holothuria tubulosa Gm. (Naples, Nice etc.) et (?) Chirodota pellucida Vahl.

C. schneideri Ming. 1891 C. S., Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4  $v.\,7\,$  p. 312.

Plus petite taille que l'espèce précédente.

Vaisseaux sanguins et coelome d'Holothuria polii Chiaje et H. impatiens Forsk.; Naples.

### 6. Gen. Lithocystis Giard

1876 Lithocystis, Giard in: C.-R. Ac. Sci., v. 82 p. 1208-1210.

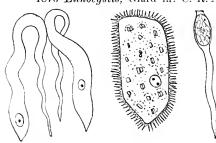


Fig. 98. Fig. 99. Fig. 100. **L. schneideri.** Fig. 98. Indiv. associés  $(^{70}_{|1})$ . Fig. 99. Indiv. prêt à s'enkyster et entouré d'amoeboeytes  $(^{15}_{|1})$ . Fig. 100. Sp. (d'après Léger).

Individus de grande taille, ovoïdes ou cylindriques avec entpl. rempli de cristaux clinorhombiques d'oxalate de chaux. Kystes sphériques. Sp. longuement ovoïdes, tronquées à une des extrémités; épisp. formant un tube à parois délicates, très allongé et sinueux. Toutes les sp. sont rangées dans le kyste en groupes, radiairement autour de centres communs. 8 sporozoïtes?

1 espèce.

1. **L. schneideri** Giard 1876 *L. S.*, Giard in: C.-R. Ac. Sci., v. 82 p. 1208—1210 | 1886 *L. S.*, Giard in: Bull. sci. Nord, ser. 2 v. 9 p. 190 | 1891 *L. S.*, Cuénot in: Rev. biol. Nord France, v. 3 p. 299 | 1893 *L. S.*, Cuénot in: Rev. biol. Nord France, v. 5 p. 4 | 1896 *L. S.*, Léger in: C.-R. Ac. Sci., v. 123 p. 702—705 | ?1883 *L.*, Koehler in: Ann. Mus. Marseille, v. 1 p. 13.

Caractères du genre. Grégarine ayant 65  $\mu$ —1,5 mm. Kystes de 1—2 mm. Macrosp. de 24  $\mu$ , microsp. de 6—12  $\mu$ . Association latérale incomplète.

Coelome d'Echinocardium cordatum (Penn.) (Wimereux, Dunkerque, Concarneau, Le Pouliguen), d'E. flavescens (Müll.) (Marseille), de Spatangus purpureus Müll. (Marseille) et ?Strongylocentrotus lividus (Lm.) (Marseille.) Dans plasmodium d'amoebocytes pigmentés.

### 7. Gen. **Ceratospora** Léger

1892 *Ceratospora*, Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 159.

Monocystidées de forme conique allongée : association par l'extrémité antérieure. Pas de kystes. Les sp. se forment dans les zygotes sans enkystement et sans modification de la forme externe. Sp. ovalaires avec une petite collerette hyaline à l'une des extrémités, et à l'autre extrémité 2 longs filaments divergents presque rigides.

1 espèce.

1. **C. mirabilis** Léger 1892 *C. m.*, Léger in: Tabl. zool., *r.*3 p.159 t.20 f.9–11.

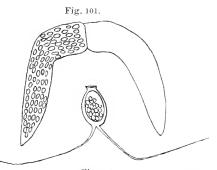


Fig. 102.

C. mirabilis. Fig. 101. 2 indiv. associés (\*\*),1) Fig. 102. Sp. (1000 1) (d'après Léger).

Caractères du genre. Individus de 500—600  $\mu$ . Sp. ayant 12  $\mu$  sur 8  $\mu$ , filaments de la sp. ayant 34  $\mu$  de l.

Cavité générale de Glycera sp.; Port Philippe; rare.

### 8. Gen. Urospora Aimé Schn.

1875 Urospora, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér.. $\varepsilon,4\,$ p. 493.

Monocystidées de grande taille, fréquemment en association. Kystes sphériques à sporulation complète. Les individus associés sporulent isolément dans un même kyste. Sp. ovalaires plus ou moins allongées munies d'un filament caudal.

4 espèces certaines et 1 incertaine. Différenciation des espèces certaines:

Fig. 103. Fig. 104. Fig. 103. U. nemertis. Sp. (d'après Aimé Schn.). Fig. 104. U. sipunculi, Sp. (d'après Léger).

 $_2$  / Filament caudal 8—10 fois plus long que la sp. . . 3. U. sipunculi . . p. 44 , , 2—3 fois plus long que la sp. . . . 4. U. synaptae . . p. 44

1. **U. saenuridis** (Köll.) 1848 *Gregarina s.*, Kölliker in: Z. wiss. Zool., v. 1 p. 12 t. 2, 3 f. 21 28 | 1882 *Urospora s.*, Nasse, Tubif. | 1882 *U. s.*, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 557 | 1872, Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 12 t. 20 f. 19.

Monocystidée piriforme, à l'état jeune, allongée chez l'adulte presque toujours en association. Chaque individu atteint  $80-100~\mu$  de l., sur  $8-15~\mu$  de la. Kystes sphériques renferment les 2 individus associés qui sporulent isolément. Sporulation totale. Sp. très allongées environ 5 fois plus longues que large avec extrémité postérieure retrécie et un filament caudal à peu près de même longueur que la spore.

Vésicules séminales et cavité générale de Tubifex tubifex (Müll.) [ $T.\ rivulorum$ ,  $Saenuris\ variegata$ ].

2. **U. nemertis** (Köll.) 1845 *Gregarina N.*, Kölliker in: Zeitschr. f. wiss. Botanik, v.1n p. 100 | 1848 *G. N.*, Kölliker in: Z. wiss. Zool., v.1 p. 1 t. 1 f. 4 b | 1867. Me Intosh in: Tr. micr. Soc. London, n. ser. v.15 p. 38–41 t. 2 | 1875

*Urospora n.*, A imé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 597 t. 21 f. 2 4 | ?1893. Bürger in: Zool. Jahrb. Syst., r. 7 p. 208 t. 9 f. 17. 17 a | 1893 *U. longicauda*, Mingazini in: Ric. Lab. Anat. Roma, r. 3 p. 60 t. 2 f. 79.

Monocystidée de forme allongée se terminant postérieurement en pointe aigue, renflée, et quelquefois mucronée à la partie antérieure. Entpl. opaque, blanc-opaque. Kystes à déhiscence simple et à sporulation complète. Sp. ovoïde munie d'un appendice filiforme plus court que les sp. (fig. 103). 6?—8 sporozoïtes.

Eupolia delineata (Chiaje) [Nemertes delineatus], Audoninia filigera (Chiaje) [Cirratulus filigerus], Valencinia sp.. Lineus gesserensis (Müll.) [Borlasia olivaeva, B. oetoculata], Amphiporus cruciatus Bürg.. Ommatoplea sp.. Convoluta sp.

3. **U. sipunculi** (Köll.) 1845 *Gregarina S.*, Kölliker in; Zeitschr, f. wiss. Botanik, r. 1 ii p. 99 | 1848 G. s., Kölliker in; Z. wiss. Zool., r. 1 p. 2 t. 1 f. 1 4 | 1872 G. s., Lankester in; Quart. J. micr. Sci., n. ser. r. 12 p. 342 -351 t. 20 | 1891 *Pachysoma s.*, Mingazzini in; Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 r. 7 p. 234 t. 3 f. 128 -137 | 1892 *Urospora s.*, Léger in; Tabl. zool., r. 3 p. 46, 158 t. 20 f. 12 -14.

Monocystidée grande, rectangulaire, très mobile, ondulant comme une planaire, blanc-opaque, dépassant 1 mm. Kystes coelomiques, pédiculisés sur l'intestin et formés par l'association de 2—12 individus, sporulant isolément. Sp. ovalaires. Episp. mince à 6 côtes saillantes terminées par une aigrette d'un côté, de l'autre par un filament caudal 6—8 fois plus long que la sp. (fig. 104). 8 sporozoïtes et reliquat sporal massif.

Cavité générale de Sipunculus nudus L.

4. **U. synaptae** (Cnén.) 1852. Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 517 t. 13 f. 11 1891 Syneystis s., Cnénot in: Rev. biol. Nord France, r. 3 p. 295 t. 5 f. 5 | 1892 Urospora s., Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 49, 159 | 1893 U. s., Cuénot in: Rev. biol. Nord France, r. 5 p. 1 | 1893 Esarabdina s., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, r. 3 p. 59 t. 2 f. 77 | 1886 Lithoeystis Mülleri, Giard in: Bull. sci. Nord, ser. 2 r. 9 p. 190.

Se présente sous 2 formes, l'une oviforme pouvant atteindre 300  $\mu$ , l'autre vermiforme, allongée atteignant 500 à 600  $\mu$ . Entpl. granuleux. Associations fréquentes. Kystes libres dans le coelome, ayant 150—190  $\mu$ . Rare. Sp. ayant 17:7.8  $\mu$ , ovalaire allongée avec 4 petites soies terminales et un filament caudal rigide qui ne dépasse pas 2—3 fois la longueur de la sp. 4? sporozoïtes dans la spore.

Cavité générale de Synapta inhaerens (Müll.) et de S. digitata (Mont.): Belle-Isle, Roscoff, Morgat, Naples.

 $\mathbf{U.~sp.,~}$  Gravier –1897, Gravier in: Bull. sci. France Belgique. r,29~p. 307–t. 23 f. 18, 19.

Grégarine allongée vermiforme. Kystes sphériques. Sp. ovoïdes portant à une extrémité une rosette déchiquetée, et à l'autre extrémité un long filament grêle.

Cavité générale des Phyllodociens (Eulalia punctifera (Grube)).

#### 9. Gen. Gonospora Aimé Schn.

1848 Gregarina (part.), Kölliker in; Z. wiss, Zool., v. 1 p. 3, 4 1863 Monocystis (part.), Lankester in; Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 3 p. 93 1875 Gonospora, Aimé Schneider in; Arch. Zool. expér.. v. 4 p. 597 | 1893 Esarabdina, Mingazzini in; Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 58.

Très polymorphes: formes nématoïdes et piriformes ou ovalaires. Kystes sphériques. Sp. à pôles dissemblables sans filament caudal, arrondies à une extrémité, portant une ou plusieurs dents à l'autre.

3 espèces.

Différenciation des espèces:

1	Sp. en pointe simple à l'extrémité Sp. avec aigrette terminale — 2.	1.	G.	terebella	e	٠	٠	•	. р. 45
$2 \ $	Sp. ovalaires à sommet retréci en bec garni de dents	2.	G. G.	varia sparsa .					. р. 45 . р. 45

1. G. terebellae (Köll.) 1845  $Gregarina\ T.$ , Kölliker in: Zeitschr. f. wiss. Botanik, r. 1 11 p. 99 | 1848 G. t., Kölliker in: Z. wiss. Zool., v. 1 p. 3 t. 1 f. 5, 6 | 1851 G. t., Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 233—238 | 1875 Gonospora T., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér.. v.4 p.598 t.19 f.14 -16, t.21 f.1 | 1882 G. T., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 577 | 1892 G. T., Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 156 | 1893 Esarabdina t., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma. v. 3 p. 58 t. 2 f. 68-76 | 1858 Gregarina, Lieberkühn in: Bull. Ac. Belgique, ser. 2 r. 4 p. 376 378 1871 Monocystis telepsavi, Stuart in: Bull. Ac. St.-Pétersb., r. 15 p. 497 t. 15 f. 1 -5.

Forme nématoïde à stries pelliculaires. Forme piriforme allongée; kystes sphériques. Sp. à pôles dissemblables terminée par une pointe peu saillante.

Terebella sp., Audoninia lamarcki (Aud. & M.-E.), Telepsavus costarum Clap.

2. G. varia Léger 1892 G. v., Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 157 t. 20 f. 2, 5.

Piriforme ou allongée, atteignant 1 mm; toujours en association comme un Zygocystis. Enkystement solitaire ou double de 2 individus qui sporulent isolément. Sp. de 17 µ sur 9,5 µ, ovalaires à sommet, retréci, en bec garni de dents.

Cavité générale de l'Andoninia sp.

3. G. sparsa Léger ?1861 Gregarina, Claparède in: Mém. Soc. Genève. v. 16 p. 158 t. 2 f. 11 -12, t. 4 f. 4 9 1892 Gonospora sparsa, Léger in: Tabl. zool., r. 3 p. 157 t. 20 f. 3. 4, 7, 8.

Allongée et terminée en pointe, jusqu'à 1 mm de l. Association latérale. Sp. de 10 \mu sur 9 \mu, presque sphérique avec bec court pourvu de fines pointes hvalines.

Cavité générale de Phyllodoce sp. et Glycera sp.

# 10. Gen. Syncystis Aimé Schn.

1886 Syncystis, Aimé Schneider in: Tabl. zool., r. 1 p. 90.

Corps ovalaire piriforme. Association? avant l'enkystement. Chaque hémisphère du kyste sporule isolément. Sp. naviculaires unitégumentées portant à chaque pôle 4 soies divergentes.

1 espèce.

1. S. mirabilis Aimé Schn. 1886 S. m., Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 1 p. 90 t. 23.

Fig. 105. Caractères du genre. Kystes de 30-38 µ de diam. S. mirabilis, Sp. (d'après Aimé Macrosp. et microsp. Schneider).

Cavité générale et corps graisseux de Nepa cinerea L



## Genres incertains des Acephalina

#### Gen. Diplocystis Künstl.

1887 Diplocystis, Künstler in: Tabl. zool.. r. 2 p. 25 -66.

Grégarine coelomique formée de 2 kystes accolées. Sp. sphériques on oblongues à 2 enveloppes avec 8 sporozoïtes.

2 espèces.

D. schneideri Künstl. 1887 D. S., Künstler in: Tabl. 2001., r. 2 p. 25 66 t. 1.

Caractères du genre. Kystes atteignant jusqu'à 2 mm. Sp. de 7—8  $\mu$ . Sporozoïtes de 16  $\mu$ . — Peut être forme coelomique.

Cavité générale de Periplaneta americana (L.); jeunes stades dans l'épithélium intestinal. Kystes restant longtemps appendus au tube digestif.

**D. major** Cuénot 1895, Cuénot in: Arch. Biol., v.14 p. 324 - 323 t.12 f.16 - 17 | 1897 D. major, D. minor, Cuénot in: C.-R. Ac. Sci., v.125 p. 52—54.

Forme coelomique ayant de  $80~\mu$  à  $1.5~\mathrm{mm}$ . Kystes sphériques, solitaires ou doubles. Sp. ovalaires, lisses, régulières à pôles semblables. Peut être forme coelomique d'une Gregarina.

Cavité générale de Gryllus domesticus L.

#### Gen. Lankesteria Ming.

1891 Lankesteria, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4-r. 7-p. 407 - 1893 L. + Cytomorpha, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3-p. 50, 63.

Forme plus on moins spatulée. Petite taille. Kystes sphériques produits par association de 2 individus en rotation. Sp. non connues.

6 espèces.

**L. ascidiae** (Lank.) 1872 *Monocystis a.*, Lankester in: Quart. J. micr. Sci. n. ser. x. 12 p. 342 – 351 t. 20 f. 1 | 1891 *Lankesteria a.*, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 x. 7 p. 407 | 1893 L. a., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, x. 3 p. 63 t. 3 f. 80 – 109 | 1885 *Gregarina cionae*, Frenzel in: Arch. mikr. Anat. x. 24 p. 557 t. 25 f. 18 – 23 | 1886 *Urospora c.*, Parona in: Atti Soc. Ital., x. 29 p. 1 t. 1 1888 U. c., Gruber in: Ann. Mus. Genova, x. 25 p. 544.

Individus plus ou moins spatulés de 40—125 µ. Se développent dans épithélium intestinal comme une coccidie. Kystes dans le rectum, solitaires ou formés par association de 2 individus en rotation.

Estomac et rectum de Ciona intestinalis (L.).

**L. planariae** (Ming.) 1851, M. Schultze, Turbell., p. 70 t. 7 f. 18 1869, Keferstein in: Abh. Ges. Götting., [r.14] p. 22 [ 1879, Hallez in: Trav. Inst. Lille. p. 84 t. 5 f. 31—35 [ 1893 [Pleurozyga] p., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, [r.3] p. 67.

Individus piriformes ou spatuliformes. Associations. Kystes formés par association en rotation. Sp. ovalaires?

Intestin de Planaria torva (Müll.) et P. fusca Gui.

L. amaroecii (Giard) 1873 Monocystis a., Giard in: Arch. Zool. expér., r. 2 p. 495, 514 t. 19 f. 4—13 1893 Lankesteria Giardi, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, r. 3 p. 66.

Individus piriformes. Association. Enkystement comme chez les précédents. Intestin d'Amaroecium punctum Giard. **L. diazonae** (Ming.) 1893 *Cytomorpha d.*, Mingazzini in: Rie. Lab. Anat. Roma,  $\varepsilon$ , 3, p. 50–t. 2 f. 1—8.

Piriforme; partie antérieure hyaline, partie postérieure opaque, brune. granuleuse. Intestin de Diazona violacea Sav.

L. leuckarti (Ming.) 1861. Leuckart in: Arch. Naturg., v. 2611 p. 263 | 1893. Lecudina Leuckarti, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 51 t. 2 f. 15.

Intestin des Sagitta sp.

**L. sp.,** Pollard 1893, Pollard in: Quart. J. micr. Sci., n. ser.  $\varepsilon$  34 p. 311 --316 t. 29 | 1896, Labbé in: Arch. Zool. expér.. ser. 3  $\varepsilon$  4 p. 560.

Epithélium intestinal de Branchiostoma lanceolatum (Pall.) [ $Amphioxus\ lanceolatus$ ].

#### Gen. Callyntrochlamys Frnz.

1885 Callyntrochlamys, Frenzel in: Arch. mikr. Anat., v.24 p. 546.

Corps hemisphérique ou en cloche; étranglé en 2 parties, simulant un protou. Sans septum. Pellicule formé de bâtonnets simulant un revêtement ciliaire; la pellicule fait défant à l'extrémité antérieure. Rarement solitaires. Associations fréquents. Individus parfois avec 2 noyaux. Il peut y avoir des chaines de 3 6 individus associés. Sporulation inconnne.

2 espèces,

C. phronimae Frnz. 1885 C. p., Frenzel in: Arch. mikr. Anat.. r. 24 p. 547 t. 25 f. 1—16.

Caractères du genre. Atteint jusqu'à I mm.

Estomac de Phronima sedentaria (Forsk.); Naples.

C. sp., Gabriel 1880, B. Gabriel in: Zool. Anz., r. 3 p. 570.

Monocystidée à l'état jeune. Associations de nombreux individus formant une chaîne.

L'intestin de Typton spongicola O. Costa.

# Gen. Ancora Labbé\*)

1891 Anchorina (= Ancorina, non Ancorina O. Schmidt < 1862!), Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 7 p. 413.

Monocystidée avec 2 prolongements antérieurs latéraux, recourbés en arrière, simulant une ancre.

1 espèce.

**A. sagittata** (Leuck.) 1842. Örsted in: Naturh. Tidsskr., c. 4 p. 104—140 t. 3 f. 8—9 | 1847. Frey & Leuckart, Wirbell. Th., p. 151 | 1861, Claparède in: Mém. Soc. Genève. c. 16 p. 160 t. 1 f. 15 | 1861 Gregarina sagittata, R. Leuckart in: Arch. Naturg., c. 2611



A. sagittata. (d'aprés Mingazzini).

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique Ancorina (= Anchorina) a été précédemment employé par O. Schmidt pour une éponge (1862, Die Spongien des Adriatischen Meeres, p. 51).

A. Labbé.

p. 263 | 1893 Anchorina s., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, c. 3 p. 68 t. 3 f. 121—126.

Caractères du genre.  $340~\mu$  de l.

Intestin de Capitella capitata (O. Fabr.); Naples.

### Gen. Polyrhabdina Ming.

?1884 Selenichum pendula, Giard in: C.-R. Ass. Franç., p. 192 | 1891 Polyrabdina (corr. Polyrhabdina), Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 7 p. 229 | 1893 P., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 56 | 1892 Platycystis, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 73, 79.

Pellicule striée longitudinalement de raies nombreuses et fines. 2 formes: Γune nématoïde, l'autre piriforme.

6 espèces.

**P. spionis** (Köll.) 1845 *Gregarina S.*, Kölliker in: Zeitschr. f. wiss. Botanik. c. 1 n. p. 100 | 1848 *G. s.*, Kölliker in: Z. wiss. Zool., c. 1 p. 4 t. 1 f. 7, 8 1893 *Polyrabdina s.*, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma. c. 3 p. 56 t. 2 f. 44—58.

Une forme massive elliptique ou piriforme, une némato $\ddot{a}$ de. Il y a des associations.

Intestin de Spio fuliginosus Clap.; Naples.

**P. annulata** (Greeff) 1885 *Gregarina a.*, Greeff in: Z. wiss. Zool., v. 42 p. 452 t. 14 f. 35 | 1893 *Polyrabdina a.*, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 56.

Corps annelé, forme nématoïde.

Intestin de Rhynchonerella fulgens Greeff.

- P. cirratuli (Lank.) 1866 Monocystis C., Lankester in: Tr. micr. Soc. London. n. ser. v. 14 p. 27 t. 5 f. 8, 9 | 1875, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 598 t. 22 f. 85, 86 | 1892 Platycystis, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 73, 79 t. 5 f. 1 9 1893 Polyrabdina cirratuli, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 57 t. 2 f. 59 -66.
- 2 formes: une à corps dilaté, l'autre allongée, tronquée antérieurement, effilée à lu partie postérieure.

Intestin d'Audouinia filigera (Chiaje) [Cirratulus filigerus], Cirratulus cirratus (Müll.) [C. borealis].

**P. serpulae** (Lank.) 1863 *Monocystis s.,* Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. r. 3 p. 90, 93 t. 7 f. 4 -7, 9 | 1893 *Polyrabdina s.,* Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, r. 3 p. 58 t. 2 f. 67.

Très voisine de P. cirratuli.

Serpula contortuplicata L. Peu commune; Naples, Plymouth.

**P. sabellae** (Lank.) 1863 *Monocystis s.*, Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 3 p. 91 , 1892 *Platycystis*, Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 73, 79, 84 t. 5 f. 18.

Sabella, sp. div.; Aricia sp.

P. eunicae (Lank.) 1866 Monocystis e., Lankester in: Tr. micr. Soc. London, n. ser. v. 14 p. 28 t. 5 f. 10.

Ennice harassei Aud. & M.-E.

## Gen. Pleurozyga Ming.

1891 *Pleurozyga*, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 7 p. 412 | 1893 P., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 67.

Forme du corps plus ou moins claviforme. Association latérale et non céphalique. 3 espèces.

**P. distapliae** Ming. 1893 P. d., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v.3 p. 67 t. 3 f. 114—120.

Distaplia magnilarva Della Valle.

**P. clavellinae** (Köll.) 1848 *Gregarina c.*, Kölliker in: Z. wiss. Zool.,  $v.1\,$  p. 35 t. 3 f. 32 (Siebold descr.).

Clavellina producta M.-E.; Trieste.

P. phallusiae (Köll.) 1848 Gregarina p., Kölliker in: Z. wiss. Zool., v. 1 p. 35 t. 3 f. 33 (Ecker descr.) | 1893 Pleurozyga Bütschlii, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 68 t. 3 f. 110—113.

Corps cylindrique, fusiforme ayant 30-40 µ.

Phallusia mamillata Cuv.; Roscoff, Naples.

## Gen. Ophioidina Ming.

1891 Ophioidina, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v.7 p. 471 | 1893 O., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 5 p. 53.

Corps très allongé, cylindrique, de même épaisseur en tous points; l'extrémité antérieure tronquée; l'extrémité postérieure effilée. Noyau ovalaire.

3 espèces.

O. bonelliae (Frnz.) 1885 Gregarina b., Frenzel in: Arch. mikr. Anat., v.24 p. 559 t. 25 f. 24, 25.

Corps très allongé ayant 150  $\mu$  de l. sur 10—15  $\mu$  de la. Presque cylindrique. Une des extrémités tronquée, l'autre conique. Noyau ellipsoïde.

Intestin de Bonellia viridis Rol.; Naples.

O. haeckeli Ming. 1863, Claus. Freileb. Cop., p. 87 t. 8 f. 2 | 1864, Haeckel in: Jena. Z., v. 1 p. 94 | 1891, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 7 p. 234—237 | 1893 Ophioidina Haeckelii, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 54 t. 2 f. 36—37.

Cylindrique, très allongée, de même épaisseur en tous points.

Intestin de plusieurs espèces de Sapphirina.

O. discocelidis Ming. 1893 O. d., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 56 t. 2 f. 43.

Corps cylindrique très allongé.

Intestin de Discocelis tigrina (Blanch.).

# Gen. Köllikerella Labbé\*)

1893  $K\"{o}llikeria$  (non T. Sp. Cobbold 1861!), Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, v3 p. 52.

Forme rhomboïdale; partie antérieure arrondie avec étranglement séparant une sorte de tête du reste du corps.

1 espèce.

4

Das Tierreich. 5. Lief.: A. Labbé, Sporozoa.

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique  $K\"{o}llikeria$  a été antérieurement attribué par T. Sp. Cobbold à un Distomide (1861, in: J. Linn. Soc., v.5 p. 31). A. Labbé.

K. staurocephali (Ming.) 1893 Köllikeria s., Mingazzini in; Ric. Lab. Anat. Roma. v. 3 p. 52 t. 2 f. 18 -23.

Caractères du genre.

Intestin de Staurocephalus rudolphii (Chiaje).

## Gen. Lobiancoella Ming.

1891 Lobianchella (corr. Lobiancoella), Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 7 p. 471 † 1893 L., Mingazzini in: Rie. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 52.

Forme très allongée avec partie antérieure arrondie.

1 espèce.

**L. beloneides** Ming. 1893 Lobianchella b., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma,  $\varepsilon$  3 p. 52 t. 2 f. 17.

Caractères du genre.

Cavité générale d'Alciope sp.

## Gen. Spermatophagus Labbé\*)

1895 Spermatobium (non Reiehenbach 1828!). Eisen in: P. Calif. Ac., ser. 2r.5 p. 1.

Jeunes stades intracellulaires dans spermatogonies des Oligochètes. Adulte libre dans les vésicules séminales. Corps sphérique avec capsule lisse. Cytpl. rempli de "cytosphères" arrondies, réfringentes, probablement amyloïdes. Il se forme des sporoblastes nombreux. Chaque sporoblaste forme une spore. Sporozoïtes non connus.

Sans doute voisin des Monocystis des Lumbricus et des Perichaeta.

2 espèces peu différenciées.

**S. freundi** (Eisen) 1895 Spermatobium F., Eisen in: P. Calif. Ac., ser. 2-r. 5-p. 2-t. 1-f. 1-4, 6-9, 11-18, 20-32, 34-37, 39-41, 43-45.

Adulte et sp. moitié moins considérable que dans l'autre espèce. Cytosphères petites. Vésicules séminales de Phoenicodrilus taste Eisen; Sierra el Taste. Californie.

**S. eclipidrili** (Eisen) 1895 Spermatobium e., Eisen in: P. Calif. Ac., ser. 2 v. 5 p. 2 t. 1 f. 5, 10, 19, 38, 42.

Adulte et sp. doubles de grandeur de la précédente. Cytosphères grandes. Vésicules séminales d'Eclipidrilus frigidus Eisen; Sierra Nevada, Californie.

# Espèces incertaines d'Acephalina

Neozygitis aphidis Wtl. 1885 N. a., Witlaezil in: Arch. mikr. Anat.. v. 24 p. 599 t. 27 B.

Monocystidée arrondie à pellicule lisse. Solitaire ou associée. Kystes à double et triple enveloppe. Sp. non connues.

Cavité générale et corps graisseux d'Hyalopterus arundinis (F.) [Aphis a.].

Monocystis mitis Leidy 1882 M. m., Leidy in: P. Ac. Philad., p. 147 textf. Intestin de Distichopus silvestris Leidy.

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique *Spermatobium* a été antérieurement attribué par Reichenbach (fide: L. Agassiz, Nomenclator zoologieus; Polygastrica, p. 11). — A. Labbé.

M. Iacryma Vejd. 1882 M. l., Vejdovský, Brunnenw. Prag. p. 46 t. 7 f. 14.

Acephalinée ovalaire, allongée avec constriction médiane.

Cavité digestive de Canthocamptus minutus Cls.

M. leydigi F. St. ?1857 Distigna proteus, Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 415 t. 16 f. 6 1867 Monocystis Leydigii, F. Stein. Infus., v. 2 p. 8.

Estomac d'Hydatina senta (Müll.).

**M.** thalassemae Lank. 1882 M. t., Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser.  $\varepsilon$ . 22 p. 59—1885 M. t., Lankester in: Enc. Brit., Sporoz.,  $\varepsilon$ . 19 p. 24 f. 49 † 1882. Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn.,  $\varepsilon$ . 1 p. 582.

Cavité générale de Thalassema sp.

**M. sp.,** Speng. 1893. Spengel in: F. Fl. Neapel, v. 18 p. 755 t. 9 f. 44 a -c, t. 17 f. 34.

Jeunes formes intracellulaires dans l'épithélium de la région hépatique de l'intestin. Forme adulte libre dans l'intestin. Corps allongé à noyau aplati.

Région hépatique de l'intestin de Ptychodera clavigera (Chiaje) et Balanoglossus kupfferi Will.-Suhm.

M. sp., Menge 1845, Menge in: Arch. Naturg., ε.111 p. 32 t. 3 f. 12. 13. Cavité générale de Rhynchelmis obtusirostris (Menge) [Euaxes o.].

**Gregarina sp.,** Vejd. 1876, Vejdovský in: Z. wiss. Zool., ε.27 p. 552 t. 39 f. 14, 15 [1882, Vejdovský, Brunnenw. Prag. p. 46.

Vésicules séminales de Phreatothrix pragensis (Vejd.).

G. sp., Küchm. 1855, Küchenmeister, Paras., p. 344.

Asearis lumbricoides L.

G. sp., Walter 1858, Walter in: Z. wiss. Zool., c. 9 p. 490. Oxyuris ornata Duj.

**G. sp.,** Henneg. 1884, (Henneguy in:) Balbiani, Leç. Sporoz., p. 26. Echinorhynchus proteus Westrumb.

**G. sp.,** Dan. 1890, Danielssen in: Norske Nordhavs-Exp., nr. 19 p. 133 t. 25 f. 1—3.

Formes rondes ou ovalaires à protoplasme granuleux, appendues ou incluses dans l'épithélium. Kystes (?) ovalaires avec noyaux multiples et vacuoles.

Cellules ovariennes d'Epizoanthus glacialis Dan.

# 2. Ord. Coccidiida

1842, J. Müller & Retzius in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 197 | 1870 "Eiförmige Psorospermien", Eimer, Psorosp., p. 1 | 1875 "Psorospermies oviformes", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. XLV | XLVHI | 1879 "Coccidien", Lenckart. Paras., ed. 2 v. 1 p. 248 | 1882 | Coccidiidae (Gregarinida part.), Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 574 | 1894 | Monocystida (part.), Haeckel. Syst. Phyl., v. 1 p. 147.

Cystosporidies de forme sphérique ou ovoïde; n'ayant pas de stade adulte libre ou mobile, ni de phase amoeboïde, ni de fibrilles myophaniques; sporulant dans des kystes toujours formés dans l'épithélium hôte.

Une Coccidie adulte se présente sous l'aspect d'un corps sphérique ou oviforme limité par une mince membrane et renfermant du cytoplasme et un noyau. Le cytpl. est aréolaire et bourré de granulations de réserve (granules plastiques, chromatoïdes, carminophiles, etc.). Le noyau est typiquement formé d'une membrane nucléaire, d'un reticulum et d'un gros karyosome chromatique: dans la suite, cette structure se modifie par le bourgeonnement, aux dépens de ce karyosome, de karyosomes nouveaux qui dégénèrent progressivement. Autour du corps de la Coccidie (plasma) se trouve toujours 1 ou 2 enveloppes kystiques chitineuses, résistantes, dont la forme est à peu près constante dans une même espèce. Le plasma est plus ou moins condensé au centre du kyste. Parfois la Coccidie, avant de s'entourer d'une capsule se divise en 2 parties dont l'une se développe, l'autre s'atrophie (Coccidies géminées).

Les caractères de la classification portent sur l'ensemble du cycle évolutif et les différences des divers stades.

La classification repose surtout sur les caractères de la sporulation. Le novau de la Coccidie en se divisant donne un certain nombre de novaux qui constituent les novaux d'autant d'archisp. L'archisp., simple cellule nucléée, peut se transformer directement en sporozoïte; il peut, dans ce cas v avoir des macrosporozoïtes et des microsporozoïtes chez une même espèce et fécondation des individus issus de macrosporozoïtes par les microsporozoïtes. Dans le cas normal, l'archisp, secrète 2 membranes enveloppantes: l'épisp,, qui est externe et peut prendre des formes variées et l'endosp., qui est interne; puis elle se transforme en spore. Après la division en archisp, et la formation des spores, il peut rester dans le kyste un reliquat cystal de plasma non employé (Teilungskörper, Cystenrest, reliquat de segmentation). La forme des sp. peut varier ainsi que leur mode de déhiscence. Dans la sp., il se forme 1, 2, 3 . . . n sporozoïtes: la sp. est dite alors monozoïque, dizoïque . . . . polyzoïque; il peut y avoir un reliquat sporal (Sporenrest, Restkörperchen, Reliquat de différenciation). La sporulation est dite endogène ou exogène suivant que le développement des spores dans les kystes se fait dans le corps même de l'animal hôte ou dans le milieu extérieur. Dans le premier cas, la sporulation peut être intracellulaire ou cavitaire.

Le siége ordinaire des Coccidies se trouve dans les cellules épithéliales des vertébrés et de quelques invertébrés. Parfois, on trouve cependant des kystes dans le tissu conjonctif sous-épithélial, mais les Coccidies ont d'abord commencé à s'accroître dans l'épithélium; on les trouve surtout dans les cellules epithéliales de l'intestin, mais aussi du foie et des glandes digestives, de la rate, du rein et même des organes génitaux.

2 sous-ordres avec 5 tribus. 17 genres certains et 3 incertains, 53 espèces certaines et 31 incertaines, 3 sous-espèces et 8 variétés.

Différenciation des sous-ordres:

Un nombre illimité d'archisp. . . . . . . . . A. Subord. Polyplastina . . p. 52 Un nombre limité d'archisp. . . . . . . . . . . B. Subord. Oligoplastina . . p. 62

# A. Subord. Polyplastina

1894 "Polyplastidées", Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 119 p. 1019 | 1896 "P.", Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 532.

Un nombre illimité d'archisp, et par suite de sp. Kystes généralement de grande taille. Il y a d'ordinaire peu d'espace entre l'enveloppe du kyste et le plasma. Reliquat cystal ordinairement volumineux et de forme irrégulière. Les sporulations sont tardives ou précoces.

2 tribus. 10 genres certains et 3 incertains, 28 espèces certaines et 14 incertaines, 1 variété.

Différenciation des tribus:

Sporozoïtes se formant dans des spores issues des

## I. Trib. Polyplastina digenica

1881 "Polysporées", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér. c. 9 p. 388 | 1882 Polysporea, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., c. 1 p. 574 | 1896 "Polyplastidées digéniques", Lubbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 4 p. 532.

Chaque archisp, forme directement une spore à l'intérieur de laquelle naissent les sporozoïtes. Kystes de grande taille. Cytpl, aréolaire avec peu de granules d'assimilation; noyau grand et ressemblant à une vésicule germinative d'oeuf de Métazoaire. Habitent surtout les Invertébrés.

6 genres certains et 1 incertain, 14 espèces certaines et 5 incertaines.

Différenciation des genres certains:

1  $\left\{\begin{array}{l} \text{Sp. avec appendices terminaux} \ .\ .\ .\ .\ .\ 1.\ \text{Gen.}\ \text{Minchinia}\ .\ .\ .\ p.\,53 \\ \text{Sp. sans appendices terminaux} \ -\ 2. \end{array}\right.$ 

| Sp. sphériques — 3.

Sp. ellipsoïdes ou ovoïdes — 4.

Sporozoïtes dans chaque sp. en nombre supé-

3 { rieur à 2 . . . . . . . . . . . . . 2. Gen. Klossia . . . . p. 54 { Sporozoïtes en nombre égal à 2 . . . . . 4. Gen. Adelea . . . . p. 56

 $\int 2-4$  sporozoïtes dans la sp. . . 3. Gen. Hyaloklossia . . p. 55 l sporozoïte dans la sp. . . 5.

Sp. à endosp. simple . . . . . 5. Gen. Barrouxia . . . p. 56 Sp. à endosp. munie de villosités 6. Gen. Echinospora . . p. 57

#### 1. Gen. Minchinia Labbé

1896 Minchinia, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 533.

Spores ovoïdes avec un long filament terminal à chacune des extrémités dépendant de l'épisp. Au dessous d'un des filaments, un peu latéralement, se trouve un clapet, qui s'ouvre lorsque les sporozoïtes sont mûrs. 1—2 sporozoïtes dans la sp.

I espèce certaine et 3 incertaines.

1. **M. chitonis** (Lank.) 1885  $Klossia\ c.$ , Lankester in: Enc. Brit., Art. Sporozoa, c.19 p. 853 f. 12 : 1896  $Minchinia\ c.$ , Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c.4 p. 533—534, 608; textf. 6 t. 17 f. 3.



Fig. 107. M. chitonis Sp. (1500.<sub>1</sub>).

<sup>\*)</sup> Pour beaucoup d'auteurs, en particulier pour R. Pfeiffer, L. Pfeiffer, Simond, une même coccidie peut suivre 2 voies: ou bien se développer comme les Polyplastina monogenica, et produire ninsi l'autoinfection (Schwärmersporen de Pfeiffer, cycle asporulé de Simond); ou bien donner des kystes durables, évacués au dehors par l'hôte (Dauersporen de Pfeiffer, cycle sporulé de Simond) et par suite évoluer comme les Polyplastina digenica ou les Oligoplastina. D'après ces vues, les Polyplastina monogenica ne sont qu'un stade d'évolution des autres Coccidies. Pour Léger, les choses se passent un peu différemment, et les monogéniques sont un stade nécessaire et non éventuel des autres Coccidies. En l'absence de preuves suffisantes, nous préférons suivre l'ancienne classification, et séparer des espèces, dont le mode d'évolution diffère; si les théories de dimorphisme viennent à être prouvées, il sera facile de rapprocher les espèces qui devront se fondre les unes dans les autres et de rattacher les Eimeria. Pfeifferia, etc. aux espèces digéniques qui leur correspondent.

Caractères du genre. Kystes ayant 100—200 µ. Sp. à 2 sporozoïtes. Dans le foie de Chiton fascicularis L.; Roscoff, Angleterre; assez rarc.

 $\mathbf{M},~\mathbf{sp.,}~\mathbf{Labb\acute{e}}~1896,~\mathbf{Labb\acute{e}}$ in: Arch. Zool. expér.. ser. 3r.4p. 533, 595 textf. 3.

Dans le foie de Patella vulgata L.; Roscoff.

M. sp., Labbé 1896, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 ε.4 p. 533. Dans le foie de Trochus sp.: Roscoff.

**M. caudata** (Léger) 1897 Baroussia c., Léger in: C.-R. Soc. Biol., r, 49 p. 1082 1898 Minchinia sp., Léger in: Bull. sci. France Belgique, r, 31 p. 7.

Sp. avec 2 sporozoïtes. Sp. avec prolongement caudal.

Chez Lithobius martini Brölem.

#### 2. Gen. Klossia Aimé Schn.

1875 Klossia, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. XL. -XLV.





Fig. 108. Fig. 109. Fig. 108. **K.** eberthi, Sp. (1650<sub>4</sub>), Fig. 109. **K.** helicina, Sp. (1650<sub>1</sub>).

Sp. sphériques renfermant 3—10 sporozoïtes. 5 espèces.

Différenciation des espèces:

5—6 sporozoïtes dans chaque sp. 1. **K.** helicina . p.54 4 sporozoïtes . . . . . 2. **K.** soror . p.54 3 sporozoïtes . . . . . 3. **K.** eberthi . p.54 4. **K.** octopiana . p.55

10 -12 sporozoïtes . . . . . . 5. **K.** bigemina . p.55

1. **K. helicina** Aimé Schn. 1855. Kloss in: Abh. Senckenb. Ges., ε.1 p.189—213 t.15—16—1875. Klossia helicina, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., ε.4 p. XL – XLV—1896. K. h., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 ε.4 p. 534 t.17 f.1, t.18 f.13 l.1882. Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., ε.1 p. 576 t.37 f.10 l.1883. K. h., Balbiani in: J. Microgr., ε.7 p. 34 f. 8 | 1891. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 72—80 l.1891, Wolters in: Arch. mikr. Anat., ε.37 p. 124 t. 8 | 1893. L. Pfeiffer, Unters. Krebs. p. 15—18 1895. J. Jacks. Clarke in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. ε.37 p. 287—303 t. 31.

Kystes à double enveloppe atteignant 120—180 µ. Reliquat cystal peu abondant. Sp. nombreuses, sphériques, renfermant chacune 5—6 sporozoïtes et un reliquat sporal (fig. 109).

Dans le rein d'Helix hortensis Müll., H. hispida L. (commune), H. nemoralis L., H. arbustorum L., H. fruticum Müll., H. umbrosa Partsch (rare).

Peut-être variété peu différente chez Succinea putris (L.), S. pfeifferi Rssm., S. gigantea. - Commune en France, en Allemagne, en Angleterre.

2. **K. soror** Aimé Schn. 1881 K. s., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r, 9 p. 399 t. 22 f. 58 64 | 1882, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r, 1 p. 575 t. 39 f. 4a 4b , 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 72.

Kyste de 40—60 μ à double enveloppe kystique. Sp. sphériques tetrazoïques avec reliquat sporal. N'est peut-être qu'une variété de la précédente.

Dans le rein de Neritina fluviatilis (L.): France (Poitiers), Allemagne.

3. K. eberthi (Labbé) 1854 "Sac à Psorospermies", Van Beneden in: Mém. Ac. Belgique, r.26 p.9+1855 Monocystis, Lieberkühn in: Mém. cour. Ac. Belgique, r.26 p.9 t.8 f.9, 12 1862 "Psorospermienschläuche", Eberth in: Z. wiss. Zool., r.11 p.397 t.33 | 1875 Benedenia, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r.4 p. XL-XLV 1882 B., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r.1 p.576 t.38 f.1f | 1893 B., Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, r.3 p.33 -43 t.1 f.1 -44 | 1883 Klossia octopiana (non Benedenia

octopiana Aimé Schn. 1875!), Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., ser. 2 r. 1 p. 78—104 t. 8, 9 | 1892 Benedenia o., Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 5 r. 1 p. 218 – 222 | 1895 B. Eberthi, Labbé in: C.-R. Ac. Sci.. r. 120 p. 381 | 1896 Klossia E., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 535 t. 12 f. 20; t. 15, 16, t. 18 f. 1—12.

Kystes dépassant souvent 1 mm ou 1,5 mm. Une seule enveloppe kystique. Reliquat cystal abondant et irrégulier. Sp. très nombreuses rondes renfermant 3, rarement 4 sporozoïtes (fig. 108). Il y a des kystes à macrosp.  $(12-14 \ \mu)$  et à microsp.  $(8-9 \ \mu)$ .

Dans l'oesophage (glandes salivaires?), intestin, surtout estomac (organes génitaux? appendices veineux?) de Sepia officinalis L.; les kystes passent dans le tissu conjonetif sousmuqueux; mer du Nord, Naples. Roscoff; très commun.

4. **K. octopiana** (Aimé Schn.) 1875 Benedenia o., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. XL—XLV | 1896 Klossia o., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 535 | 1882 Benedenia, Bütsehli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 t. 38 f. 1a—e.

Sp. renfermant 10-12 sporozoïtes disposés tête-bêche. Macrosp. et microsp.

L'intestin, surtout l'intestin spiral d'Octopus vulgaris Lin. et Eledone moschata (Lm.), dans le tissu conjonctif sousmuqueux; Roscoff, Banyuls. Commun.

5. K. bigemina (Labbé) 1889, Balbiani in: J. Anat. et Physiol., v. 25 p. 42 t. 2 f. 35 A O 1896 Eimeria bigemina, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 539.

Coccidie géminée. Kystes ovoïdes. Sp. sphériques renfermant 10-20 sporozoïtes et un reliquat sporal.

Intestin de Cryptops punctatus C. L. Koch.

## 3. Gen. **Hyaloklossia** Labbé

1896 Hyaloklossia, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 535.

Kystes sphériques avec une seule enveloppe kystique. Reliquat cystal abondant et pigmenté. Sp. réfringentes, ovalaires avec 2—4 sporozoïtes disposés tête-bêche. Reliquat sporal.

2 espèces.

1. H. lieberkühni (Labbé) 1854 "Isorospermien". Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 1—24—1882. (Solger in:) Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn.. v.1 p. 576 | 1894 Klossia Lieberkühni, Labbé in: Arch. Zool. expér.. ser. 3 v.2 p. 99 | 1896 Hyaloklossia L., Liabbé in: Arch. Zool. expér.. ser. 3 v.4 p. 535 t. 18 f. 16—20.

Caractères du genre. Kystes sphériques de 200—300 µ. <sup>1</sup> Sporozoïtes de 15—20 µ.

Fig. 110. H. lieberkühni. Sp.

Tissu conjonctif de l'enveloppe des reins de Rana esculenta L. et Rana temporaria L. Rare.

2. **H. pelseneeri** Léger 1897 H. P., Léger in: C.-R. Soe. Biol., r. 49 p. 987.

Kystes sphériques de 75—80  $\mu$ , à enveloppe kystique mince. Microsp. de 8  $\mu$ , avec 2 sporozoïtes enroulés en spirale, macrosp. de 11—12  $\mu$  avec 4—6 sporozoïtes.

Rein des Tellina sp. et Donax sp.; Boulonnais.

#### 4. Gen. Adelea Aimé Schn.

1875 Adelea, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 4 p. 598.

Sp. peu nombreuses (8-16) de forme sphérique et dizoïques.

3 espèces certaines et 1 incertaine.

1	∫ Coccidie simple — 2. Coccidie géminée							3. <b>A.</b> dimidiata p. 56
2	<ul><li>Kyste ovoïde et irrégulier</li><li>Kyste sphérique</li></ul>							1. <b>A.</b> ovata p. 56 2. <b>A.</b> simplex p. 56

1. **A. ovata** Aimé Schn. 1875 *A. o.*, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. 598 t. 16 f. 1—8 | 1887 *A. o.*, Aimé Schneider in: Tabl. zool. r. 2 p. 6 t. 4 f. 1—21 | 1891 *A. o.*, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh.. ed. 2 p. 69—71 | 1896 *A. o.*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 536 t. 17 f. 2; t. 18 f. 14, 15.

Kyste ovoïde, irrégulier pouvant atteindre 70 μ de l. sur 35 μ de la. Sp. sphériques dizoïques avec reliquat sporal. Déhiscence de la sp. par double valve.

Intestin de Lithobius forficatus (L.); Poitiers, Weimar, Bretagne; assez commune.

2. A. simplex (Aimé Schn.) 1885 *Klossia s.*, Aimé Schneider in: Tabl. 2001. v. 1 p. 8 t. 3 f. 8—16 | 1887 *K. s.*, Aimé Schneider in: Tabl. 2001. v. 2 p. 14 t. 6 | 1896 *Adelea s.*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 537.

Kyste sphérique ayant 25—40 µ. Sp. dizoïques peu nombreuses (8—12), ayant environ 13 µ. Reliquat sporal. Pas de reliquat cystal.

Intestin des larves de Gyrinides; Poitiers.

3. **A. dimidiata** (Aimé Schn.) 1885 *Klossia d.*, Aimé Schneider in: Tabl. 2001. v. 1 p. 7 t. 3 f. 1 7 | 1896 *Adelea d.*, Labbé in: Arch. Zool. expér.. ser. 3 v. 4 p. 536 | 1889, Balbiani in: J. Anat. et Physiol.. v. 25 p. 41.

Coccidie géminée. Dans la première des 2 enveloppes kystiques se trouve la 2. moitié atrophiée de la Coccidie. Sp. sphérique dizoïque.

Intestin de Scolopendra cingulata var. hispanica Newp. (err. S. morsitans); Banyuls; assez rare.

**A. sp.,** Aimé Schn. 1885 *Klossia sp.*, Aimé Schneider in: Tabl. zool.,  $\epsilon$ . 1 p. 8. Corps graisseux des Acis sp.

#### 5. Gen. Barrouxia Aimé Schn.

1885 Barroussia (corr. Barrousia). Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 1 p. 4.

Kystes sphériques à double enveloppe, l'externe résistante et épaisse. Sp. ellipsoïdales, monozoïques, bivalves. Reliquat sporal.

2 espèces.

1. **B. ornata** Aimé Schn. 1885 Barroussia o., Aimé Schneider in: Tabl. 2001.,  $v.1\,$  p. 4–t. 2.

Caractères du genre. Kyste ayant 34-37  $\mu$ . Sp. mesurant 17-20  $\mu$  sur 7-10  $\mu$ . 1 seul sporozoïte dans chaque sp. (20  $\mu)$ .

Intestin de Nepa cinerea L.; Poitiers.



Fig. 111.

B. ornata.

Sp. entr'ouverté,
laissant voir
l'endosp. et le
sporozoïte ('1280',1)
(d'après Aimé
Schneider).

2. **B. schneideri** Léger 1897 *Barroussia sp.*, Léger in; C.-R. Ac. Sci.. v. 124 p. 901 | 1897 *B. S.*, Léger in; C.-R. Soc. Biol., v. 49 p. 1082.

Kystes ovoïdes de 80  $\mu$ . Reliquat cystal considérable. 4—30 sp. biconiques fortement épaissies à un pôle. Endosp. presque sphérique avec ligne de déhiscence.

Intestin de Lithobius impressus C. L. Koch.

## 6. Gen. **Echinospora** Léger

1897 Echinospora, Léger in: C.-R. Soc. Biol., r. 49 p. 1083.

Sp. avec pointes mousses nombreuses à l'endosp. Sp. naviculaires. biconvexes à forte courbure, bivalves, avec un seul sporozoïte.

1 espèce.

1. E. labbéi Léger 1897 E. Labbei, Léger in: C.-R. Soc. Biol., v. 49 p. 1083.

Kystes ovoïdes de 40  $\mu$  ; 4—8 sp. autour d'un reliquat parfois nul. Sp. de 13  $\mu$  de l.

Intestin de Lithobius mutabilis L. Koch; Massif des Maures.

## Gen. Gymnospora Monz.

1886 Gymnospora, Moniez in: Bull. Soc. zool. France. r. 11 p. 587 594.

1. enveloppe mince, ovoïde, anhiste; 2. enveloppe kystique très épaisse. 30 40 sp. sans membrane d'enveloppe? renfermant chacune une douzaine de sporozoïtes. Sur certains kystes 1---8 sporoductes.

1 espèce; peut-être simple kyste coelomique.

**G. nigra** Monz. 1886 G. n., Moniez in: Bull. Soc. zool. France, r. 11 p. 587-594, 10 f.

Kyste ayant 48 u. Sporozoïtes de 11 u.

Dans une chenille de Vanessa urticae (L.)?

# II. Trib. Polyplastina monogenica

1881 "Monosporées", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 9 p. 388 † 1882 Monosporea, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r.1 p. 574 † 1894 Polyplastida monogenica, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., r. 119 p. 1019.

Chaque archisp, se transforme directement en sporozoïtes. Le stade spore se trouve supprimé. Cytpl, avec nombreux granules plastiques. (Dans la théorie du dimorphisme de R. Pfeiffer et L. Pfeiffer, les P. monog, ne sont qu'un stade de sporulation endogène des autres Coccidies.)

4 genres certains et 2 incertains. 14 espèces certaines et 9 incertaines. 1 variété. Différenciation des genres certains:

1	Sporozoïtes falciformes - 2.   Sporozoïtes en forme d'épingle	1. Gen. Rhabdospora p. 58
2	Sporozoïtes peu nombreux orientés en méridians autour d'un seul reliquat	3. Gen. <b>Gonobia</b> p. 59 2. Gen. <b>Eimeria</b> p. 58
	Sporozoïtes très nombreux orientés autour de plusieurs reliquats	4. Gen. Pfeifferella p. 60

## 1. Gen. Rhabdospora Laguesse

1895 Rhabdospora, Laguesse in: Rev. biol. Nord France, v. 7 p. 360.



Fig. 113. Fig. 112. R. thélohani. Fig. 112. Sporozoïtes (1600 1). cellule épithéliale (850 1). (Motella tricirrhata.)

Kystes petits à enveloppe épaisse renfermant un gros reliquat fortement colorable et de nombreux sporozoïtes en forme d'épingle. Ces sporozoïtes ont une extrémité renflée qui est le novau tournée vers le reliquat; les kystes sont placés dans une cellule épithéliale, entre le novau et la cuticule, le reliquat est toujours placé vers le novau de la cellule.

I espèce, pent-être plusieurs variétés.

1. R. thélohani Lagnesse 1892, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 114 p. 136 | 1892. Thélohan in: J. Anat. et Physiol., v. 28 p. 163 t. 12 f. 25 -32 | 1892. Stiles in: Amer. Natural., v. 26 p. 958 1895 Rhabdospora Thelohani, Laguesse in: Rev. biol. Nord France, v. 7 p. 360 1896 R., Labbé in: Arch. Zool. Fig. 113. Kyste dans une expér., ser. 3 v. 4 p. 542 t. 14 f. 19-24.

Caractères du genre.

Dans les tissus épithéliaux de nombreux poissons, tubes urinifères du rein de Gasterosteus sp. (kystes de  $10-12~\mu$  sur  $5~8~\mu$ ), intestin de Perca fluviatilis L.  $(6-9 \mu \text{ sur } 4-6 \mu)$ , intestin de Cyprinus carpio L.  $(12-15 \mu \text{ sur } 10-12 \mu)$ , intestin d'Ammodytes tobianus L. (16 - 18 μ sur 8 -10 μ). épithélium des branchies de Tinca tinca (L.) (15 µ sur 6—9 µ), tissu conjonctif de l'ovaire d'Alburnus alburnus (L.) [A. lucidus], Leuciscus phoxinus (L.) [Phoxinus laevis] (15 \mu sur 12 \mu), foic, rate, pancréas et intestin de Crenilabrus sp. etc. Roscoff, Concarneau; très commun.

#### 2. Gen. Eimeria Aimé Schn.

1875 Eimeria, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 4 p. XL XLV.

Kystes souvent résistants, souvent pourvus d'une double enveloppe kystique, ne dépassant guère 50 μ. Sporulation se faisant autour d'un seul centre de formation qui devient le reliquat. Sporozoïtes falciformes et peu nombreux, groupés autour du reliquat comme les méridiens d'une sphère.

6 espèces très mal différenciées sinon par l'habitat: 4 incertaines.

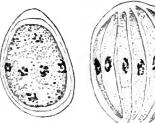


Fig. 114. Fig. 115. E. schneideri. Fig. 111. Kyste. Fig. 115. Kyste avec sporozoïtes. Fig. 116. Sporozoïtes.

1. E. falciformis (Eimer) 1870 Gregarina f., Eimer. Psorosp., p. 4 t. 1 f. 1-47 | 1875 Eimeria f., Aimé Schneider in: Arch. Zool, expér., r. 4 p. XL/XLV 1882 E. f., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r.1 p. 595 t. 38 f. 2 † 1896 E. f., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 538 1888, Grassi in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 4 p. 86.

Kyste rond ou légèrement ovalaire variant entre 18 et 26 µ. 2 enveloppes kystiques emboitées. Sporozoïtes de 9 à 10 \mu au nombre de 8 12. Reliquat cystal globuleux.

N'est peut-être qu'un stade d'évolution de Coccidium falciforme Schuberg. Intestin de Mus musculus L.

2. E. hirsuta Aimé Schn. 1886 E. h., Aimé Schneider in: Tabl. zool., r. 1 p. 88 t. 24 1896 E. h., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 538.

Kystes d'environ 25  $\mu.$  Bourgeounement des sporozoïtes sur un seul hémisphère.

Intestin des larves de Gyrinides; Poitiers.

3. **E. nova** Aimé Schn. 1881 *E. n.*, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 9 p. 397 t. 22 f. 44-56.

Kystes de 32-37 µ. Double capsule kystique.

Vaisseaux de Malpighi de Glomeris sp.

4. **E. nepae** Aimé Schn. 1887  $E.\ n.$ . Aimé Schneider in: Tabl. zool., r.2 p. 5 t. 2, 3.

Enveloppe kystique mince, simple. Kyste de 33  $\mu$  sur 24  $\mu$ . Cytpl. avec nombreux granules carminophiles. Sporozoïtes ayant 50—55  $\mu$  avec à l'un des pôles une cicatrice curviligne.

Intestin de Nepa cinerea L.

5. **E. schneideri** Bütsch. 1881, Bütschli in: Z. wiss. Zool. v. 35 p. 405 t. 21 f. 19—24 | 1882 E. S., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 575 | 1887 E. S., Aimé Schneider in: Tabl. zool.. v. 2 p. 9 t. 4 f. 22—28 | 1891 E. S., L. Pfeiffer in: Protoz. Krankh., ed. 2 p. 69—71 | 1896 E. S., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 539 t. 14 f. 17, 18.

Kyste à double enveloppe kystique. Pas de reliquat cystal (fig. 114—116). N'est peut-être qu'un stade d'évolution d'Adelea ovata ou d'un Coccidium. Intestin de Lithobius forficatus (L.).

6. **E. pfeifferi** Labbé 1891. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 71 | 1896 Eimeria Pfeifferi, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 539.

Intestin de Geophilus ferruginosus [G. ferrugineus C. L. Koch?].

**E. sp.,** Th. Sm. 1889, Th. Smith in: Journal of comparative Medicine and Surgery, c.10 p. 211-217 | 1896, Labbé in: Arch. zool. expér., ser. 3 c.4 p. 539.

Kystes de 16,5  $\mu$  sur 13,5  $\mu$  renfermant 15—20 sporozoïtes l. de 7  $\mu.$  Se rattache peut-être à E. falciformis.

Canalicules rénaux de Mus musculus L.

**E. sp.,** Pach. 1886, Pachinger in: Zool. Anz., c. 9 p. 471. Rein d'Equus caballus.

**E. sp.,** Mesnil & Caull. 1884, W. Fischer, Anat.-histol. Unters. Capitella, p. 19 t 2 f. 13 A, e 1 | 1897 "Coccidic", Mesnil & Caullery in: C.-R. Soc. Biol., c. 49 p. 1005.

Kystes sphériques de 25 à 30  $\mu$ . Sporozoïtes en barillet. — D'après Mesnil et Caullery, cette forme serait un stade d'évolution d'une Grégarine parasite de Capitella capitata (O. Fabr.).

Tube digestif et intestin accessoire de Capitella capitata (O. Fabr.): St. Martin, Cotentin.

E. sp., Léger 1897 Coccidium (part.), Léger in: C.-R. Ãc. Sci., c. 124 p. 901, 966. Intestin de Lithobius martini Brölem., L. castanens Brölem., L. forficatus (L.), Stigmatogaster gracilis (Mein.), Himantarium gabrielis (L.).

## 3. Gen. Gonobia Ming.

1892 Gonobia, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 5 r. 1 p. 396.

Genre peu distinct du précédent. Sporozoïtes peu nombreux groupés en tonnelet. Un reliquat cystal. Enveloppe kystique très mince.

2 espèces.

1. **G. colubri** Ming. 1892 *G. c.*, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 5 ε. 1 p. 396 1893 *G. c.*, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, ε. 3 p. 44 t. 1 f. 48—50.

20—30 sporozoïtes.

Canaux déférents de Zamenis gemonensis (Laur.) [Z. viridiflavus]; les premiers stades se passent dans les spermatoblastes; commun au printemps; Rome.

2. **G. lacertae** Ming. 1892 *G. l.*, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 5 ε.1 p. 396 | 1893 *G. l.*, Mingazzini in: Ric. Lab. Anat. Roma, ε.3 p. 46 t.1 f. 51.

Sporozoïtes plus petits et plus nombreux que ceux du précédent. Ovaire de Lacerta muralis (Laur.); Rome.

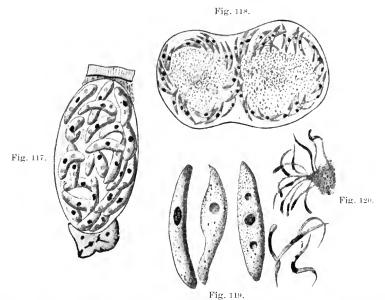
## 4. Gen. Pfeifferella Labbé\*)

1891 Coccidium (part.). L. Pfeiffer, Protoz. Krankh.. ed. 2 p. 49 | 1894 Pfeifferia (non J. E. Gray 1853!). Labbé in: C.-R. Ac. Sci..  $\varepsilon$  119 p. 537.

Une seule enveloppe kystique très mince. Kystes ordinairement de grande taille. Sporozoïtes extrêmement nombreux groupés autour de plusieurs centres de formation. Il y a généralement dimorphisme sexuel des sporozoïtes (kystes à macro- et à microsporozoïtes).

5 espèces certaines, mais qui ne sont guère différenciées que par l'habitat, et 3 incertaines, 1 variété incertaine.

1. **P. tritonis** (Labbé) 1894 *Pfeifferia t.*. Labbé in: C.-R. Ac. Sci., c.119 p. 537 1896 *P. t.*. Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c.4 p. 540 t. 13.



P. tritonis, Fig. 117. Kystes à macrosporozoïtes (\*\*0 1). Fig. 118. Kyste à microsporozoïtes (\*\*50 1). Fig. 119. Macrosporozoïtes (\*\*2500 1). Fig. 120. Microsporozoïtes avec reliquat cystal (\*\*2500 1).

Capsule mince pouvant avoir jusqu'à  $60-70~\mu$ . Macrosporozoïtes ayant  $14-15~\mu$ , vermiformes se formant au nombre de 15-20~dans des kystes, sans reliquat cystal. Microsporozoïtes ayant  $7-8~\mu$ , filiformes ou arciformes

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique *Pfeifferia* a été antérieurement attribué par J. E. Gray à un Gastèropode (1853, in: Ann. nat. Hist., ser. 2 r. 12 p. 412). A. Labbé.

se formant au nombre de 150—200 dans des kystes avec un grand reliquat cystal.

N'est peut-être qu'un stade d'évolution de Coecidium proprium (Aimé Schn.).

Intestin de Molge cristata (Laur.) [Triton cristatus].

2 **P. gigantea** (Labbé) 1894 *Pfeifferia*, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v.119~p.537~|~1896~P. *gigantea*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v.4 p. 540 t. 14 f. 1—7.

Kystes très grandes, dépassant 1 mm, renfermant 400—500 sporozoïtes de 14–15  $\mu.$ 

N'est peut-être qu'un stade d'évolution de Coccidium giganteum Labbé.

Intestin, surtout l'intestin spiral (tissu conjonctif sousmuqueux) de Lamna cornubica (Gm.).

3. P. princeps (Labbé) 1891 Coccidium perforans (part.), L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 49—56 | 1892 C. p. (part.), R. Pfeiffer, Cocc. Kan. | 1895 C. p. (part.), J. Jacks. Clarke in: Quart. J. mier. Sci... n. ser. v. 37 t. 31 | 1894 Pfeifferia,

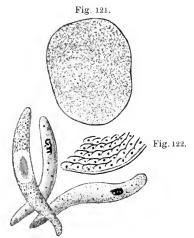


Fig. 123.

P. gigantea.

Fig. 121. Kyste (\*5/1).

Fig. 122. Partie du kyste (\*50/1).

Fig. 123. Sporozoïtes (\*2509/1).

Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v.119 p. 537 | 1896 Pfeifferia princeps, Labbé in: Arch. Zool. expér.. ser. 3 v.4 p. 540 t. 14 f. 8 -11 | 1897 Coccidium oviforme (part.), Simond in: C.-R. Soc. Biol., v.49 p. 425.

Kystes de 20—50  $\mu$  de l. sur 20—30  $\mu$  de la. Sporozoïtes nombreux. 30—200 autour de plusieurs centres de formation.

N'est peut-être qu'un stade d'évolution de Coccidium perforans Leuck.

Intestin de Lepus cuniculus domesticus où elle cause une affection diarrhéique aigue.

1 variété incertaine:

P. princeps var., Baransky 1877 Coccidium oviforme, Baransky in: Oesterreichische Vierteljahrsschrift für wissensch. Veterinärkunde, v. 51 p. 101 | 1895 C. o., J. Jacks. Clarke in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 37 t. 31 f. 15—19 | 1895 C. o., Podwissozky in: Bibliotheca medica, Kassel, p. 1 & sequ. t. 1—4.

2—15 sporozoïtes. — N'est peut-être qu'un stade de Coccidium oviforme Leuck. Canalicules biliaires de Lepus cuniculus domesticus.

4. **P. avium** (Labbé) ?1873. Arloing & Tripier in: C.-R. Ass. Franç., p. 810 | ?1877, Rivolta in: Studj fatti nel Gabinetto di Anatomia patologica di Pisa, p. 29—41 | ?1877, Rivolta in: Giorn. Anat. Fisiol., p. 1 † 1894 *Pfeifferia*, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., r. 119 p. 537 † 1896 *P. avium*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 541.

Kystes d'environ 30 μ. Macrosporozoïtes et microsporozoïtes.

N'est peut-être qu'un stade d'évolution de Coccidium avium Silvestrini & Rivolta. Intestin de Gallus domesticus, Carduelis carduelis (L.) [Fringilla c.] etc.

5. **P. schubergi** (Labbé) 1892 Coccidium falciforme (part.), Schuberg in: SB. Ges. Würzburg, p. 65 | 1894 C. f. (part.), Schuberg in: Verh. Ver. Heidelb., t.9 f.14 24 | 1896 Pfeifferia Schubergi, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 541.

Kystes à macrosporozoïtes et microsporozoïtes.

N'est peut-être qu'un stade d'évolution de Coccidium falciforme Schuberg. Intestin de Mus musculus L.

P. sp., Th. Sm. 1894 Coccidium (part.), Th. Smith in: Bull. Dep. Agric. Orn. p. 73—78 t. 1 | 1896 Pfeifferia, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 541.

Kystes de 300  $\,$  400  $\mu$  bourrés de sporozoïtes de 10  $\,$  -20  $\mu$  et en forme d'U? on falciformes. Grand reliquat cystal.

Intestin et coeeum des bestiaux; Etats-Unis.

**P. sp.,** J. J. Clarke 1895 *Coccidium* (part.), J. Jacks. Clarke in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. £ 37 p. 277 283 t. 30.

Kystes de 34 =35  $\mu$  sur 19 -22  $\mu$  avec une centaine de sporozoïtes autour d'un grand reliquat cystal. Ne semble correspondre ni à Eimeria falciformis, ni à l'Eimeria de Smith.

Intestin de Mus musculus L.

**P. sp.,** J. J. Clarke 1895 *Klossia*. J. Jacks. Clarke in: Quart. J. micr. Sci., n. ser.  $\varepsilon$ . 37 p. 287 t. 31 -33.

Probablement kystes à macrosporozoïtes et microsporozoïtes. — N'est peut-être qu'un stade d'évolution de Klossia helicina Aimé Schn.

Le rein d'Helix hortensis Müll, et Succinea pfeifferi Rssm.

## Gen. Molybdis Pach.

1886 Molybdis, Pachinger in: Zool. Anz., v. 9 p. 472.

Genre mal défini. Kystes sphériques ou ovoïdes avec plusieurs micropyles? 1 espèce.

**M. entzi** Pach. 1886 *M. Entzii*, Pachinger in; Zool, Anz., r,9 p. 472. Capsule de 30  $\mu$  sur 13  $\mu$ .

Intestin de Rana esculenta L.

## Gen. Cretya Ming.

1892 Cretya, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 5 c. 1 p. 400. Genre mal connu. Kystes de grande taille. Sporulation pas connue. 1 espèce.

C. neapolitana Ming. 1892 C. n., Mingazzini in: Atti Ace. Lincei Rend., ser. 5 v. 1 p. 400 1893 C. n., Mingazzini in: Rie. Lab. Anat. Roma, v. 3 p. 47 t. 1 f. 44 47 1896 Pfeifferia?, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 559.

Intestin de Sphyraena sphyraena (L.) [S. vulgaris].

# B. Subord. Oligoplastina

1881 "Oligosporées", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 9 p. 388 † 1882 Oligosporea, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 574 † 1894 "Oligoplastidées", Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 119 p. 1019 † 1896 "O.", Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 543.

Un nombre limité (2—4) d'archisp, et par suite de sp. Kystes généralement de petite taille et de grandeur fixe pour chaque espèce. La taille maximum ne dépasse guère  $40-50~\mu$ . Le reliquat cystal, quand il existe est régulièrement arrondi. Le plasma est très condensé au centre de la capsule. La sporulation se produit au même stade d'une façon fixe chez tous les individus d'une même espèce. Il y a des espèces endogènes et exogènes. Le nombre des sporozoïtes est généralement 2 ou un multiple de 2.

3 tribus, 7 genres, 25 espèces certaines et 10 incertaines. 3 sous-espèces et 7 variétés. Différenciation des tribus:

4	spores											1.	Trib.	Tetrasporea	р. 63
3	spores											11.	Trib.	Trisporea .	p. 70
9	spores											111	Trib	Disporea	p. 71

## I. Trib. Tetrasporea

1881 "Tetrasporées", Aimé Sehneider in: Arch. Zool. expér., v. 9 p. 388.

Caractérisées par 4 sp. et 2 sporozoïtes dans chaque sp.

3 genres, 21 espèces certaines et 7 incertaines, 3 sons-espèces et 7 variétés.

Différenciation des genres:

Sp. bipyramidale						1.	Gen.	Crystallospora	p. 63
Sp. sphérique ou	ovoïde, bivalve					2.	Gen.	Goussia	p. 63
Sp. sphérique ou	ovoïde, simple					3.	Gen.	Coccidium	p. 65

## 1. Gen. Crystallospora Labbé

1896 Crystallospora, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 р. 554.

Sp. affectant une forme géométrique remarquable; l'episp. est formée de 2 pyramides à bases hexagonales accolées par leurs bases; le sommet un peu tronqué est surmonté d'une petite pyramide à angle plus ouvert. Toutes les arêtes sont marquées d'un bourrelet ou d'une épine saillante.

1 espèce.

1. C. crystalloides (Thél.) 1893 Coccidium c., Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 247 -249 1894 C. c., Thélohan in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 2 p. 558 t. 22 f. 1—7 1896 Crystallospora Thelohani, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 554 t. 18 f. 29 31.

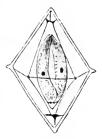


Fig. 124. C. crystalloides, Sp.  $(^{2200}/_1)$ .

Plasma avec granules carminophiles. Capsule de 20-22 µ. Sp. de 15 μ sur 9—10 μ de la, avec caractères du genre. Déhiscence des sp. par la base des pyramides qui s'écartent comme 2 valves. Pas de reliquat cystal.

Intestin et les coecums pyloriques de Motella tricirrata (Bl.) (Roscoff, Marseille), M. maculata (Risso) (Concarneau et Roscoff), dans le tissu conjonctif de l'axe des villosités.

#### 2. Gen. Goussia Labbé

1896 Goussia, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 551.

Kystes généralement de petite taille à enveloppe kystique mince. 4 sp. dizoïques bivalves, s'ouvrant comme une gousse de légumineuse. La déhiscence de la sp. qui est généralement ovoïde s'indique par un léger bourrelet. Pas de reliquat cystal. Developpement tout entier endogène et intracellulaire.

Intestin des Poissons.

7 espèces certaines et 1 espèce incertaine.

1. G. variabilis (Thél.) 1893 Coccidium variabile, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 247- 249 ' 1894 C. v., Thélohan in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 562 t. 22 f. 8 -17 1896 Goussia variabilis, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 551 t. 18 f. 26.







Fig. 126. Fig. 127. Fig. 125. G. lucida, Kyste (1500 1). Fig. 126. G. motellae, Kyste [1000]. Fig. 127. G. variabilis, Kyste (1000 1).

Goussia

Fig. 128.

64



Kyste mince 15—20 μ. Plasma avec granules carminophiles. Sp. ovoïdes ayant 9—11 μ sur 4—5 μ; à une des extrémités, très apparents, sont 2 tubercules réfringents, simples épaississements de la capsule limitant un pseudo-micropyle. Nombreuses variétés de forme et de taille (fig. 127 et 131).





Très commune dans l'épithélium de l'intestin, du rectum et des appendices pyloriques de presque tous les petits Téléostéens des herbiers: Cottus bubalis Euphr., Gobius paganellus L. [G. bicolor], Crenilabrus melops (L.), Lepadogaster gouani Lac. etc.; Roscoff.

2. G. motellae (Labbé) 1893 Coccidium m., Labbé in: Bull. Soc. zool. France, v. 18 p. 204 | 1896 Goussia m., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 553.

Fig. 129. Fig. 131. Sp. (2500<sub>:1</sub>).

Fig. 130. G. motellae, Sp.  $(^{1500}_{1})$ . Fig. 131. G. variabilis, Sp. (1500 1).

Kyste sphérique ou ovoïde ayant 13—14 μ. Fig. 128 & 129. G. clupearum, Plasma avec granules carminophiles. Reliquat sporal abondant (fig. 126 et 130).

N'est peut-être qu'une variété de la précédente.

Intestin et les coecums pyloriques de Motella tricirrata (Bl.); Roscoff.

3. G. lucida (Labbé) 1893 Coccidium lucidum, Labbé in: Bull. Soc. zool. France, v. 18 p. 203 † 1896 Goussia lucida, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 532 t. 17 f. 20.

Kyste sphérique ou légèrement ovoïde, très mince ayant 10-11 μ. Plasma avec granules carminophiles. Sp. sphériques ou ovoïdes extrêmement réfringentes. 2 courts sporozoïtes (fig. 125).

Epithélium de l'intestin, surtout de l'intestin spiral de Mustelus canis (Mitchill) [M. vulgaris], Scyllium stellare (L.) [S. catulus], Acanthias acanthias (L.) [A. vulgaris]; Roseoff.

4. G. cruciata (Thél.) 1892 Coccidium cruciatum, Thélohan in: J. Anat. et Physiol., v.28 p.152 t.12 f.1 -12 1896 Goussia cruciata, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 552.

Kyste sphérique, mince, 25 µ. Sp. disposées en croix, ellipsoïdes ou ovoïdes ayant 7-9 μ sur 6 μ. Reliquat sporal considérable.

Foie du Trachurus trachurus (L.) [Caranx t.], où elle détermine dans les diverticules de la tunique conjonctive des vaisseaux des sortes de pseudo-anévrismes; Concarneau, St. Valéry en Caux.

5. G. clupearum (Thél.) 1842, J. Müller & Retzius in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 193 t. 8 1892 Coccidium sp., Thélohan in: J. Anat. et Physiol., v. 28 p. 158 t. 12 f. 13, 14 | 1894 C. clupearum, Thélohan in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 565 t. 22 f. 19, 20 | 1896 Goussia c., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 552 t. 18 f. 24, 25.

Kyste sphérique ayant 18-21 μ. Sp. ovoïdes ayant 9 μ sur 6 μ avec reliquat sporal volumineux et graisseux et 2 sporozoïtes allongés (fig. 128 et 129).

Foie de Clupea pilchardus Walb. [Alausa sardina], de Clupea harengus L. et d'Engraulis encrasicholus (L.); variété de grande taille (kyste de 35 µ, sp. de 20 µ sur 13 µ) dans l'intestin de Scomber scombrus L.

6. G. minuta (Thél.) 1892 Coccidium minutum, Thélohan in: J. Anat. et Physiol., v. 28 p. 159 t. 12 f. 15 -23.

Kyste mince ayant 9—10 μ. Sp. fusiformes sans reliquat sporal.

Rein. foie. rate de Tinca tinca (L.) [T. fluviatilis], où ils déterminent des tumeurs cellulaires du foie.

7. G. thélohani Labbé 1894 Coccidium sp., Thélohan in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 2 p. 567 t. 22 f. 21 -24 1896 Goussia thelohani, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 4 p. 553.

Kyste de 25—30 μ. Sp. presque sphériques ayant 10—12 μ sur 8-10 u.

Foie de Labrus sp. où elles forment des tumeurs spéciales.

G. bigemina Labbé 1896 G. b., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 553 t. 12 f. 16.

Kyste 27--28 μ, arrondie. Coccidie géminée. 4 sp. ovalaires bivalves. Intestin d'Ammodytes tobianus L.; Roscoff.

#### 3. Gen. Coccidium Leuck.

1879 Coccidium, Leuckart, Paras., ed. 2 v. 1 p. 254.

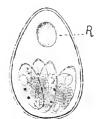


Fig. 132.

Fig. 133. C. delagei. Fig. 132. Kyste, R. = reliquat cystal (1370,1).



Fig. 134. C. proprium, Sp. (d'après Aimé Schneider).

Sp. simples, rondes, ovalaires ou piriformes dizoïques. Il y a toujours un reliquat sporal. Sporulation exogène.

13 espèces certaines et 6 peu connues, 3 sous-espèces et 7 variétés.

Différenciation des espèces certaines:

1

Fig. 133. Sp.

Pas de reliquat cystal 1. C. cuniculi . . p. 66. 4. C. falciforme . . . p. 68 5. C. viride . . . p. 68. 12. C. gasterostei . . p. 69 6. C. roscoviense . p. 69 Un reliquat cystal -- 2. Reliquat cystal, moins grand qu'une archisp. - 3. Reliquat cystal au moins aussi grand qu'nne

archisp. - - 5. Formes simples 4. Formes géminées . . . . . . . . . . . . . . 3. C. bigeminum . . p. 67 2. C. perforans . . p. 66 Kyste ovoïde . . . . . . . . . . . . . . . 6. C. avium . . . . p. 68 Kyste tronquée . . . . . . 7. C. truncatum . p. 68 Kyste sphérique . . . . . . . . . . . . . 8. C. pfeifferi . . . p. 68 Reliquat cystal sphérique vacuolaire 6.

Reliquat cystal en amas irrégulier . . . . . . 13. C. sardinae . . . p. 69 Kyste sphérique ou ovoïde . . . . . . . . . . 10. C. delagei . . . . p. 69

Kyste sphérique ou cylindroïde . . . . . . . . 11. C. proprium . . . p. 69

Das Tierreich. 5. Lief.: A. Labbé, Sporozoa.

1. C. cuniculi (Rivolta) 1843 "Eiförmige Zellen", Nasse in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 209 | 1845. Remak, Diagnostische und pathogenetische Untersuchungen. p. 1 | 1846, Handfield in: Arch. Anat. gén. Physiol., v. 1 p. 18 | 1846 "Oeufs de distomes", Rayer in: Arch. Anat. gén. Physiol., v.1 p.20 | 1847, Kauffmann, Tuberc. Entoz. | 1852. Küchenmeister in: Arch. path. Anat., v. 4 p. 83 | 1852, Kölliker. Mikr. Anat., p. 173 "Psorospermien", Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 1-24 i 1855, Lieberkühn in: Mém. cour. Ac. Belgique, v. 26 t. 8, 9 | 1859. Klebs in: Arch. path. Anat., c. 16 p. 188-192 1860, Virehow in: Arch. path. Anat., v. 18 p. 342, 527 | 1860, Waldenburg in: Arch. path. Anat., v. 24 p. 149—165 | 1865. Stieda in: Arch. path. Anat., v. 32 p. 132—139 t. 3 | 1866, Reincke, Psorosp. Cun. | 1867, Waldenburg in: Arch. path. Anat., c.40 p.435-454 | 1868, Roloff in: Arch. path. Anat.. v.43 p.512-523 t.15 | 1868, Lang in: Arch. path. Anat., v. 44 p. 202 -215 t. 6-7 1869. Rivolta in: Giornale di Medicina veterinaria pratica, Torino, ser. 3 v. 4 | 1872, Zürn, Schmar.. v. 2 p. 450 | 1874, Zürn in: Blätter für Kaninchenzucht, nr. 9 | 1874, Zürn in: Deutsche Zeitschrift für Thiermedicin, v. 1 p. 281 | 1878 Psorospermium cuniculi, Rivolta in: Giorn. Anat. Fisiol. 1879 Coccidium oviforme, Leuckart, Paras., ed. 2 v.1 p. 255 | 1880 C., Johne in: Bericht über das Veterinärwesen im Königr. Sachsen, p. 39 | 1884 C. o., Balbiani, Lec. Sporoz., p. 103 f. 27 | 1889 C. o., Rick in: Deutsche Zeitschrift für Thiermedicin, r. 14 p. 54 | 1891 C., Malassez in: Archives de Médecine experimentale, r. 3 nr. 1 | 1891 C. o., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 | 1892 C. o., Hess & E. Zschokke in: Schweizer Archiv für Thierheilkunde, v. 34 p. 1, 49, 105 1892 C. o., R. Pfeiffer, Cocc. Kan. 1892 C., Willach in: Archiv für wissenschaftl. u. prakt. Thierheilkunde, r. 18 p. 242-262 | 1893 C., Baginsky in: Arch. Physiol., p. 192 193 1893 C. o., Felsenthal & Stamm in: Arch. path. Anat., v. 132 p. 36-49 t. 2 1893 C. o., L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 23 1895 C. o., Podwissozky in: Bibliotheca Medica, Kassel, k. 2 p. 12 t. 1 f. 4 | 1895 C. o., Moniez in: Rev. biol. Nord France, v. 7 p. 778 -786 + 1896 C. o., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 544.

Kystes ovoïdes atteignant 36  $\mu$  sur 18  $\mu$ , même 40—49  $\mu$  sur 22—28  $\mu$ . Sp. ayant 12—15  $\mu$  sur 7  $\mu$ . Pas de reliquat cystal. Sporulation exogène se produisant en 15 jours ou 3 semaines au moins.

Canaux biliaires et foie de Lepus cuniculus domesticus. Forme des poches caséeuses, remplies de Coccidies enkystées ou de cellules hépatiques dissociées occasionnées par la prolifération du tissu conjonetif. Peut-être aussi chez l'homme.

2. C. perforans Leuck. 1854, Finck, Sur la Physiologie de l'Epithélium intestinal. Thèse Strasbourg | 1859, Klebs in: Arch. path. Anat., ε.16 p. 188—192 | 1861, Neumann in: Arch. mikr. Anat., ε.2 p. 512—514 | 1867, Waldenburg in: Arch. path. Anat., ε.40 p. 435—454 | 1870, Eimer, Psorosp. | 1874, Zürn in: Blätter für Kaninchenzucht, nr. 9 | 1878, Zürn, Psorosp., p. 1 | 1879 Coccidium perforans, Leuckart, Paras., ed. 2 ε.1 p. 278 | 1888, C. p., Riek in: Deutsche Zeitschrift für Thiermedicin, ε.14 p. 65 | 1882, Bütschli in: Bronn's Kl. Ord., ε.1 p. 575 | 1884, Balbiani, Leg. Sporoz., p. 94 | 1890, Railliet & Lucet in: C.-R. Soc. Biol., ε.42 p. 660 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 44—48 | 1891, Railliet & Lucet in: C.-R. Soc. Biol., ε.43 p. 820 | 1891, Railliet & Lucet in: Bull. Soc. zool. France, ε.16 p. 250 | 1892, Willach in: Archiv für wissenschaftl. u. praktische Thierheilkunde, ε.18 p. 242—262 | 1892, R. Pfeiffer, Cocc. Kan., p. 1 | 1893 C. oviforme, Felsenthal & Stamm in: Arch. path. Anat., ε.132 p. 36—49 t. 2 | 1893, L. Pfeiffer, Unters. Krebs. p. 23—28 | 1897 C. o., Simond in: C.-R. Soc. Biol., ε.49 p. 425.

Kyste ovoïde ayant 24—36  $\mu$  sur 11—23  $\mu$ . Il y a un reliquat cystal. Sporulation exogène en 3—4 jours.

Intestin du Lepus cuniculus domesticus, quelquefois du L. cuniculus L. (ferus) et L. timidus L.

6 variétés (peut-être espèces spéciales) encore peu connues:

C. perforans var., Hess & E. Zschokke 1892, Hess & E. Zschokke in: Schweizer Archiv für Thierheilkunde, v. 34 p. 1, 49, 105 | ?1890, Arnold in: Thierirztl. Mittheilungen, v. 25 p. 33 | 1893. Guillebeau in: Mt. Ges. Bern, p. 8-14.

Coccidium 67

Kystes de 28 μ sur 18 μ. Sporulation exogène après 7-8 jours de culture.

Intestin du cheval (Equus caballus) où elle causerait une dysentérie grave. Aussi dans l'intestin de la chèvre (Capra hircus) et du boeuf (Bos taurus). Peut-être aussi dans la vessie de Bos taurus (hématurie grave, cas de Arnold).

C. perforans var., Kjellberg 1860, Kjellberg in: Arch. path. Anat., v. 18 p. 523 | 1870, Eimer, Psorosp., p. 16 | 1880, Grassi in: Rend. Ist. Lombardo, v. 3 p. 1—5 | 1891 C. bigeminum var.. Railliet & Lucet in: C.-R. Soc. Biol., c. 43 p. 820.

Kyste de 6-10 μ sur 8-15 μ.

Intestin de l'homme.

C. perforans var., Rivolta 1877 Cytospermium Zürnii, Rivolta in: Studj fatti nel Gabinetto di Anatomia patolog. di Pisa | 1882, Johne in: Bericht über das Veterinärwesen im Königreich Sachsen, p. 66 | 1895 Coccidium oviforme, Deupser in: Centralbl. Bakter., v. 17 p. 49.

Kyste de 33-37 µ sur 15 µ.

Le foie et l'intestin de Sus domesticus.

C. perforans var., Zürn 1877, Zürn & Pröger in: Bericht über das Veterinärwesen im Königreich Sachsen, p. 113 | 1877 Cytospermium Zürnii, Rivolta in: Studj fatti nel Gabinetto di Anatomia patolog. di Pisa | 1877 C. Z., Zürn, Psorosp. | 1891 Coccidium Z., Railliet & Lucet in: Bull. Soc. zool. France, v. 16 p. 247.

Peut-être identique aux précédentes.

Le foie et l'intestin de Bos taurus (jeune) de 5-6 semaines où il cause une diarrhée fétide et fébrile.

C. perforans var., Curtice 1862, Curtice in: Journal of comparative Medicine and veterinary Archives, avril | 1891, Nocard in: Transactions of the 7. internat. Congress Hygiene, v. 1 p. 93 | 1892, Stiles in: Journal of comparative Medicine and veterinary Archives, v. 13 p. 319—325 | 1893, Maske in: Zeitschrift f. Fleisch- u. Milch-Hygiene, p. 28 | 1895, A. Parker in: Tr. N. Zealand Inst., v. 28 p. 451.

Kystes de 18—21  $\mu$  sur 15  $\mu$  (Stiles). — Kystes de 10—12  $\mu$  sur 7—9  $\mu$  (Nocard). Intestin d'Ovis aries.

C. perforans var., Eimer 1870 Psorospermium oviforme, Eimer, Psorosp., p. 55 | 1879 Coccidium perforans, Leuckart, Paras., ed. 2 p. 282 | 1881 C. p., Grassi in: Atti Soc. Ital., p. 192.

Coccidies de petite taille, non connues entièrement.

Dans l'intestin de Talpa europaea L., Cricetus cricetus (L.) [C. frumentarius], Mustela vulgaris Erxl., Cavia cobaya.

3. C. bigeminum Stiles 1854, Finck, Sur la Physiologie de l'Epithélium intestinal. Thèse Strasbourg, p. 17 | 1860, Virchow in: Arch. path. Anat., v. 18 p. 342, 527 | 1869, Rivolta in: Medico veterinario, Torino, ser. 3 v. 4 | 1874 "Cytospermium villorum intestinalium canis et felis", Rivolta. Tenie Cell. ovif., p. 1 | 1877 "C. v. i. c. et f.", Rivolta in: Studj fatti nel Gabinetto di Anatomia patolog, di Pisa, p. 42—46, 85—88 | 21881 Coccidium Rivolta, Grassi in: Atti Soc. Ital., p. 135 t. 33 f. 41—44 | 1891 C. bigeminum, Stiles in: Bull. Soc. zool. France, v. 16 p. 250 | 1892 C. b., Stiles in: Journal of comparative Medicine and veterinary Archives, v. 13 p. 517—526 | 1896 C. b., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 545.

Coccidie géminée, ovalaire, variant de 8—15 µ de l. sur 6—9 µ de la. 3 sous-espèces:

3 a. C. bigeminum canis Raill. & Lucet 1891 C. b. c., Railliet & Lucet in: Bull. Soc. zool. France. e.16 p. 250.

12-I5 μ sur 7-9 μ.

Intestin de Canis familiaris (peut-être aussi le foie).

68 Coccidium

3 b. C. bigeminum cati Raill. & Lucet 1891 C. b. c., Railliet & Lucet in: Bull. Soc. zool. France, c.16 p. 250.

8-10 μ sur 7-9 μ.

Intestin de Felis domestica.

3c. C. bigeminum putorii Raill. & Lucet 1891 C. b. p.. Railliet & Lucet in: Bull. Soc. zool. France, v. 16 p. 250.

8-12 μ sur 6-8 μ.

Intestin de Mustela putorius L. [Putorius communis].

4. C. falciforme Schuberg 1870, Eimer, Psorosp., p. 5 t. 1 f. 59–61 | 1892 Coccidium falciforme, Schuberg in: SB. Ges. Würzburg, p. 65 | 1893 C. f., L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 29 | 1895 C. f., J. Jacks, Clarke in: Quart. J. micr. Sci., new ser. v. 37 p. 277—283 t. 30 1895 C. f., Schuberg in: Verh. Ver. Heidelb., n. ser. v. 5 t. 9 f. 1 14.

Kyste sphérique, subsphérique ou cylindroïde. 15—32 μ sur 11—17 μ. Sporulation exogène en 2—4 jours.

Intestin de Mus musculus L.

5. **C.** viride Labbé ? 1860, Virchow in: Arch. path. Anat., v. 18 p. 342 t. 10 | 1893 C, v., Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 116 p. 1300 | 1896 C, v., Labbé in: Arch. Zool. exp., ser. 3 v. 4 p. 546.

Petite coccidie avec 3 formes kystiques: une forme ovalaire ou piriforme ayant 20  $\mu$  sur 13,5  $\mu$ ; une forme sphérique d'environ 15  $\mu$ ; une forme piriforme à micropyle tronqué: la troncature d'environ 6  $\mu$  à 7  $\mu$ .

Intestin de Rhinolophus ferrumequinum (Schreb.); Banyuls. Peut-être aussi le rein.

6. C. avium (Silvestr. & Rivolta) 1873 Psorospermium a., Silvestrini & Rivolta in: Giorn. Anat. Fisiol. 1873. Rivolta, Parassiti vegetali, Torino, p. 390, 397 | 1876, Perroncito in: Annali Accad. Agricoltura. Torino, c. 19 t. 1 | 1876, Piana in: Gazzetta medico-veterinaria, Milano. nr. 3—4 | 1877 Gregarina avium intestinalis, Rivolta in: Studj fatti nel Gabinetto di Anatomia patolog. di Pisa, p. 29—41. 42. 46, 85—88 | 1878 Psorospermium cuniculi, Rivolta in: Giorn. Anat. Fisiol. | 1879 Coccidium, Leuckart. Paras., ed. 2 c. 1 p. 282 | 1880, Rivolta & Delprato in: Ornitojatria, p. 95 | 1882. Zürn. Krankheiten des Hausgeflügels, p. 138—147 f. 71 | 1886 Coccidium Rivolta, Harz in: Koch. Encyklopädie der gesammten Thierheilk. u. Thierzucht 1891 C. perforatum, Railliet & Lucet in: C.-R. Soc. Biol.. c. 43 p. 820 | 1891 C. tenellum, Railliet & Lucet in: Bull. Soc. zool. France. c. 16 p. 250 | 1893 C. t.. Labbé in: C.-R. Ac. Sci.. c. 116 p. 1300 | 1896 C. t., Labbé in: Arch. Zool. expér.. ser. 3 c. 4 p. 547 | 1896 C. t., Hassal in: Bull. Dep. Agric., Circ. 9, 13.

Jeunes stades bourrés de granules chromatoïdes et de granules plastiques jaunes ou verdâtres. Kyste mince anhiste claire. 3 formes kystiques: une ovoïde 24—36  $\mu$  sur 12—22  $\mu$  (la plus fréquente); une piriforme à micropyle tronqué; une sphérique de 24  $\mu$ . Très petit reliquat cystal. Reliquat sporal. Evolution des sp. en 2—3 jours.

Intestin de Gallus domesticus où elle peut causer des infections souvent mortelles.

? Var.: dans l'intestin d'Anser domesticus, Anas domestica et Alauda arvensis L., Meleagris gallopavo L., Phasianus sp., P. colchicus L., Pavo cristatus L. (?).

7. **C. truneatum** Raill. & Lucet 1890 *C. t.*, Railliet & Lucet in: C.-R. Soc. Biol. | 1891 *C. t.*, Railliet & Lucet in: C.-R. Soc. Biol. *r.* 43 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh.. ed. 2 p. 58—61.

Kyste de 20—22 μ sur 13—16 μ. Micropyle large et tronqué.

Tubes urinifères d'Anser domesticus, où elle peut causer une coccidiose grave.

8. **C. pfeifferi** Labbé 1891. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 65, 66 1896 C. P., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 4 p. 548.

Coceidium 69

Kyste sphérique ou subsphérique de 16—18  $\mu$ . Développement des sp. en 3 jours.

Intestin de Columba domestica et Turtur turtur (L.) [T. auritus].

9. C. roscoviense Labbé 1894 C. r., Labbé in: C.-R. Ac. Sci., c. 117 p. 402 1896 C. r., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 548 t. 17 f. 18.

Kyste mince, piriforme de  $16-18~\mu$  sur  $14-16~\mu$ , tronquée à l'extrémité antérieure. Ordinairement 2 globules polaires de Schneider. Jeunes stades verts ou jaune-verdâtres.

Intestin de Charadrius alexandrinus L. [C. cantianus]. C. dubius Scop. [C. philippinus], Arenaria interpres (L) [Strepsilas i.], Numenius phaeopus (L.), Charadrius pluvialis L. [Pluvialis apricarius], Totanus totanus (L.) [T. calidris], Calidris arenaria (L.), Tringa sp., Tringa alpina L., Totanus hypoleucus (L.) [Actitis h.], Phalaerocorax graculus (L.) [P. cristatus]; Roscoff; commune.

10. C. delagei Labbé 1893 C. D., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 $\it r.\,1$ p. 267—286 t. 17.

Kyste ovoïde, parfois sphérique ayant 22 μ sur 16—17 μ. Protpl. très condensé. Orientation particulière des sp. à l'un des pôles; un grand reliquat cystal, globuleux et vacuolisé se trouve à l'autre pôle (fig. 132 & 133). Développement exogène en 3—4 jours.

Intestin d'Emys orbicularis (L.) [Cistudo europaea].

11. C. proprium (Aimé Schn.) 1881 Orthospora propria, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., c. 9 p. 389 t. 22 f. 1—18 | 1887 Coccidium proprium + C. sphericum, Aimé Schneider in: Tabl. zool., c. 2 p. 12 t. 5 | 1893 C. p., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 1 p. 267—286 | 1896 C. p., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 4 p. 550 t. 17 f. 17 | 1882 Orthospora, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., c. 1 p. 575 t. 39 f. 1 1891. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., p. 66—69.

Kyste cylindroïde ou sphérique ayant 29—30  $\mu$  sur 20  $\mu$ . Protpl. avec gros granules plastiques ayant 19  $\mu$  de diam. Pas d'orientation des sp. dans le kyste. Gros reliquat cystal globuleux, creusé d'une vac. Développement exogène en 2—3 jours.

Intestin de Molge cristata (Laur.), Molge palmata (Schneid.) [Triton palmatus], Molge vulgaris (L.) [Triton taeniatus, T. punctatus]. Molge marmorata (Latr.) [Triton marmoratus]; Poitiers. Bretagne, Weimar. Commun.

Avec 1 variété incertaine:

- C. proprium var., Steinhaus 1891, Steinhaus in: Centralbl. Bakter., 7,9 p. 50. Intestin de Salamandra salamandra (L.) [S. maculata].
- 12. C. gasterostei Thél. 1890 C. g., Thélohan in: Ann. Microgr.,  $\epsilon$ 28 p. 152 171 t. 12.

Kyste ayant 16—18 μ. Sp. fusiformes ayant 10 μ sur 6 μ. Pas de reliquat cystal, un reliquat sporal.

Foie de Gasterosteus aculeatus L.

13. C. sardinae Thél. 1890 C. s., Thélohan in : Ann. Microgr.,  $\epsilon.28\,$  p. 152—171 t. 12.

Kyste sphérique ayant 40-50 µ. Très abondant reliquat cystal. Pas de reliquat sporal.

Testieule de Clupea pilchardus Walb. [Alosa p.]; très commun à Concarneau (95 eas sur 100).

C. metshnikovi Laveran 1897 C. Metchnikovi, Laveran in: C.-R. Soc. Biol., r.49 p. 925—927.

Kystes sphériques de 20-25 µ. Pas de reliquat cystal.

Intestin de Gobio gobio (L.) [G. fluviatilis].

 ${\bf C.~sp.,~}$  Léger – 1897 C.,~ Léger in: C.-R. Ac. Sci.,  $v.\,124\,$  p. 966 | 1898 C.,~ Léger in: Bull. sci. France Belgique,  $v.\,31\,$  p. 5.

Kystes sphériques ou ovoïdes de  $30-40~\mu$ . Sp. allongées avec épisp. un peu arquée d'un côté et épaissie latéralement. 2 sporozoïtes et reliquat sporal.

Intestin de Lithobius martini Brölem., L. castaneus Brölem., L. forficatus (L.), Stigmatogaster gracilis (Mein.), Himantarium gabrielis (L.), Geophilus sp.

C. giganteum Labbé 1894 C., Labbé in: C.-R. Ac. Sci., c. 119 p. 538 | 1896 C. qiqanteum, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 4 p. 551 t. 17 f. 4.

Jeunes stades avec granules carminophiles. Kyste cylindroïde très allongée, ayant 70  $\mu$  sur 30 –40  $\mu$ . Plasma petit (30–35  $\mu$ ) relégué à l'un des pôles. 4 sp. Sporulation peut-être exogène.

Intestin spiral de Lamna cornubica (Gm.).

C. sp., Grassi 1888, Grassi in: Atti Soc. Ital., p. 13 t. 3 f. 37-40.

Kystes de 14-15 μ. Sp. ayant 7 μ sur 4,5 μ, dizoïques.

Intestin de Coronella austriaca Laur.

 ${\bf C.~sp.,~Solger~\&~Gabriel~~1876,~Solger~\&~Gabriel~~in:}$  Jahresber. Schles. Ges.  $r.\,54$ p. 45.

Intestin de Crocodilus sp.

 ${\bf C.~sp.,~\rm Eimer~1870,~\rm Eimer,~\rm Psorosp.,~p.\,55\mid 1886,~\rm Danilewsky~in:~Arch.~Slav.~\rm Biol.,~\it r.\,1~p.\,388.}$ 

Intestin et rein? de Lacerta sp.

## II. Trib. Trisporea

1896 "Trisporées", Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 554.

Caractérisées par 3 sp. et 2 sporozoïtes dans chaque sp.

1 genre et 1 espèce.

#### 1. Gen. **Bananella** Labbé

1895 Bananella, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 3 p. XV.

3 sp., accidentellement 4. Sp. dizoïque, de forme arquée, avec la paroi épaissie latéralement et 2 tubercules terminaux, correspondant aux globules de Stieda. Il y a un grand espace entre l'épisp. et l'endosp. Un reliquat sporal.

I espèce.

1. **B. lacazei** Labbé 1895 *B. L.*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 3 p. XV  $_{\parallel}$  1896 *B. L.*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 555 t. 17 f. 23 -- 26: t. 18 f. 21 -- 23.

Protpl. avec granules éosinophiles entièrement ou partiellement hématoxylinophiles. Kyste mince, ovalaire ou sphérique ayant 35—40  $\mu$ . Sp. ayant 27—35  $\mu$  sur 13—15  $\mu$  avec caractères du genre. 2 sporozoïtes ayant 23—25  $\mu$ .

Intestin de Lithobius forficatus (L.).



Fig. 135. B. lacazei, Sp. (1500<sub>1</sub>).

## HI. Trib. Disporea

1881 "Disporées", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 9 p. 388.

2 sp. La sporulation se réduit à une division. Le nombre des sporozoïtes est variable.

3 genres, 3 espèces certaines et 3 incertaines.

Différenciation des genres:

2	sporozoites	dans	chaque	sp.		٠	•		٠	٠	1.	Gen.	Cyclospora	•	٠	p. 71
4	sporozoïtes										2.	Gen.	Diplospora			p. 71
1	'n nombre v	ariabl	le de st	oroz	oït	es					3.	Gen.	Isospora .			p. 72

## 1. Gen. Cyclospora Aimé Schneid.

1881 Cyclospora, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., v. 9 p. 391.

2 sp. dizoïques.

I espèce certaine et 1 incertaine.

1. C. glomericola Aimé Sch<br/>n. 1881 C. g., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 9 p. 392 t<br/>. 22 f. 19—43.

Kystes cylindriques, allongés ayant 25—35  $\mu$  sur 9—10  $\mu$ . Cavité cloisonnée par 2 planches parallèles aux bases (probablement une 2. enveloppe kystique). Sp. avec 2, rarement 3 sporozoïtes et reliquat sporal.

Intestin de Glomeris sp. France.

**C. sp.,** Léger 1896 Orthospora, Léger in: Ann. Fac. Marseille, v.6 p. 51 t. 2 f. 22—23 | 1896 Cyclospora, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v.4 p. 556.

Kystes ayant 18 µ de diam., sphérique.

Intestin des Geophilus sp. France.

## 2. Gen. **Diplospora** Labbé

1893 Diplospora, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 407.

2 sp. tetrazoïques.

1 espèce.

1. **D. lacazei** Labbé ?1877 Gregarina avium (part.), Rivolta in: Giorn. Anat. Fisiol. | 1892, Condorelli & Fiore in: Boll. Soc. Rom. zool., p. 68—71 | 1893 Diplospora Lacazei + D. Rivoltae, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 407 | 1896 D. L., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 556 t. 17 f. 5—11; t. 18 f. 32 -36 | 1897 Isospora passerum, Nils Sjöbring in: Centralbl. Bakter., v. 22 p. 675—684.

Kystes sphériques ou subsphériques avec 2 variétés: l'une ayant 22  $\mu$  de diam., à enveloppe, mince développe ses sp. en 3—4 jours; l'autre ayant 16—22  $\mu$  de diam., à enveloppe épaisse, développe ses sp. en 12—15 jours; il y a tous les passages entre ces 2 variétés. Sp. avec les caractères du genre.

Intestin de nombreux passereaux: Coracias garrula L., Alcedo ispida L., Upupa epops L., Corvus corone L., Sturnus vulgaris L., Passer domesticus (L.). Pyrrhula europaea Vieill. [P. vulgaris], Coccothraustes coecothraustes (L.) [C. vulgaris], Chloris chloris (L.) [Ligurinus c.], Fringilla coelebs L., Fringilla montifringilla L., Serinus canarius (L.) [Fringilla canaria], Acanthis cannabina (L.) [Cannabina linota], Carduelis carduelis (L.) [Carduelis elegans], Emberiza citrinella L., Alauda arvensis L., Galerita cristatu (L.). Budytes flavus (L.). Motacilla alba L.. Oriolus oriolus (L.) [O. galbula]

Turdus merula L., Erithacus rubeculus (L.) [Rubecula familiaris], Saxicola oenanthe (L.), Sylvia atricapilla (L.), Sylvia hortensis Behst.. Parus caeruleus L. ?[P. cyaneus], Hirundo rustica L., Chelidonaria urbica (L.) [Chelidon u.], Clivicola riparia (L.) [Cotyle r.], Apus apus (L.) [Cypselus a.], Chrysomitris spinus (L.). Erithracus luscinia (L.) [Luscinia vera], Corvus cornix L., Cuculus canorus L., Muscicapa atricapilla L.. Erithacus phoenicurus (L.) [Luscinia p.], Lanius collurio L., Dendrocopus minor (L.) [Picus m.].

### 3. Gen. Isospora Aimé Schn.

1881 Isospora, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., r. 9 p. 401.

2 sp. polyzoïques.

1 espèce certaine et 2 incertaines.

1. I. rara Aimé Schn. 1881 I. r., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér..  $\epsilon.$  9 p. 401 t. 22 f. 65—72 | 1882 I. r., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn.,  $\epsilon.$ 1 p. 575 t. 39 f. 3.

Kystes sphériques. 2 sp. piriformes. Nombreux sporozoïtes. Le rein? de Limax sp.; France.

I. sp., Grassi 1881 Coccidium, Grassi in: Atti Soc. Ital., p. 135 t. 3 f. 37 -40. Kystes ovalaires ou elliptiques de 7  $\mu$  sur  $4.5~\mu$ . 2 sp. Plusieurs sporozoïtes. Intestin de Coronella sp.

I. sp., Grassi 1881 *Coccidium*, Grassi in: Atti Soc. Ital., p. 192. Voisine de la précédente.

Intestin de Bufo sp.

## Espèces incertaines de Coccidiida

Coccidium sp., Podwyss. 1890 C., Podwyssozki in: Centralblatt für allgemeine Pathologie, v. 1 nr. 5 | 1891 C. tenellum (part.), L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 61—65 | 1893 C. t. (part.). L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 30 | 1893, Artault. Recherch. sur l'Ocuf de Poule, Thèse Paris. p. 275—279 t. 6 f. 14, 15 | 1895 ...Cryptogames", Moniez in: Rev. biol. Nord France, v. 7 p. 178—186 | 1895 ...Eier von Distomum ovatum", Schuberg in: L. Pfeiffer, Protoz. Krankh.. ed. 2 suppl. p. 77 | 1896, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 4 p. 559.

Dans l'albumen de l'ocuf de Gallus domesticus.

- C. sp., Podwyss. 1892 C., Podwyssozki in: Centralblatt für allgemeine Pathologie, r.3 p. 577--580 t.4 | 1896, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 4 p. 559.
  Dans l'oeuf de Lepus cuniculus domesticus.
- ${\bf C.}$ sp., Liénaux 1891  ${\it C.}$ , Liénaux in: Annales de Médecine vétérinaire. Bruxelles, p. 16.

Poumons de Canis familiaris.

C. sp., Künstl. & Pitres 1884, Künstler & Pitres in: J. Microgr., r. 8 p. 469, 520; t. 12, 13 | 1895 Eimeria hominis, R. Blanchard in: Bouchard. Traité de Pathologie générale, r. 2 p. 652.

Kystes avec sp. renfermant chacune 10–20 sporozoïtes (18–20  $\mu$  l.). Trouvée dans le pus extrait de la cavité pleurale d'un pleurétique.

C. sp., Beddard 1888 C., Beddard in: Ann. nat. Hist., ser. 6 c. 2 p. 433 t. 15. Kystes à double capsule. l'externe très épaisse, munis de 1—2 micropyles. Sp. nombreuses.

Cavité générale de Perichaeta novaezealandiae Beddard et Megascolex armatus (Beddard) [ $Perichaeta\ armata]$ ; Borneo.

Globidium leuckarti Flesch – 1884 G. L., Max Flesch in: Recu. zool. Suisse, r. 1 p. 459.

Sous-mouqueuse intestinale des villosités chez Equus caballus.

Nematopsis sp., Aimé Schn<br/>. 1892 N., Aimé Schneider in: Tabl. zool.,<br/>  $v.\,2$ p. 209 t. 33.

Kystes ellipsoïdes à 2 membranes, l'une externe épaisse, l'autre mince, piriforme. Dans chaque kyste 1 sporozoïte (?) unique enroulé.

Dans cellules conjonctives du manteau de Solen vagina L.

# 3. Ord. Haemosporidiida

1871, Lankester in: Quart. J. micr. Sci.. n. ser. v.11 p. 389 | 1880, Gaule in: Arch. Physiol., p. 57—64 | 1881 Cytozoa (part.), Gaule in: Arch. Physiol., p. 297—316 | 1886 "Hémosporidies" (part.), Danilewsky in: Arch. Slav. Biol.. v.1 p. 85 | 1887 Haemocytozoa, Danilewsky in: Arch. Slav. Biol., v.3 p. 35 | 1890 Haemogregarinida, Kruse in: Arch. path. Anat., v.120 p. 554 | 1894 "Hématozoaires", Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v.115 p. 617 | 1894 "Hémosporidies", Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v.2 p. 187.

Sporozoaires de très petite taille, vivants dans les hématies on les leucocytes du sang des Vertébrés; ayant une forme adulte mobile, vermiforme, pourvue de fibrilles myophaniques, libre dans le sérum; se reproduisant par sporulation dans des kystes intraglobulaires (cytocystes).

La forme adulte est un petit organisme vermiforme montrant un ectpl. anhiste, un entpl., et une couche myophanique intermédiaire à fibrilles concentriques; l'entpl. renferme des granules chromatoïdes. métachromatoïdes, graisseux, des vacuoles, etc., et un noyau d'ordinaire vésiculeux muni d'une partie chromatique centrale. Ces organismes se meuvent agilement dans le sérum des Vertébrés. Il peut y avoir une conjugaison. L'accroissement se fait dans les globules rouges. La reproduction est toujours endoglobulaire ou intracellulaire (leucocyte, rate, moelle des os, etc.): il se forme autour du parasite une capsule kystique qui avec la légère couche de globuline persistante constitue un cytocyste. Le noyau se divise, donne les noyaux des archisp, qui se transforment directement en sporozoïtes. Il peut y avoir des cytocystes à macrosporozoïtes et à microsporozoïtes: il y a d'ordinaire un reliquat cystal.

Les Hémosporidies habitent les globules rouges des Vertébrés, surtout des Vertébrés à sang froid, à l'exclusion des Poissons, où il n'ont jamais été rencontrés.

3 genres, 6 espèces certaines et 5 incertaines.

Différenciation des genres:

Cor	ps ne	3 (	dépassant	pas	les	3 4	de l	a lo:	ngu	neu.	r du					
	globi	ıle	sanguin									1.	Gen.	$\mathbf{Lankesterella}$ .		p. 73
Cor	ps n	е	dépassant	pas	s la	lor	igue	ar d	11	gło	bule					

# Gen. Lankesterella Labbé\*)

1882 Drepanidium (non Ehrenberg 1861!), Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser.  $v.22~\rm p.53-65-1894~D$ ., Labbé in: Arch. Zool. expér.. ser.  $3~v.2~\rm p.76$ .

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique *Drepanidium* a été déjà employé en 1861 par Ehrenberg pour un Infusoire cilié (in: SB. Ges. naturf. Berlin, 16. Juli 1861). A. Labbé.

Forme grégarinienne bien définie, ne dépassant pas les  $^3/_4$  de la longueur du globule sanguin. Conjugaison chez les formes libres. 2 sortes de cytocystes: les uns, chroniques à macrosporozoïtes, les autres (été et automne) à microsporozoïtes.

2 espèces certaines, 1 incertaine.

Différenciation des espèces certaines:

Noyau sans membrane nucléaire; vacuoles; corps améta-	
bolique	1. L. ranarum p. 74
Noyau avec membrane nucléaire; pas de vac.; corps méta-	
bolique	2. <b>L.</b> monilis p. 74

1. L. ranarum (Lank.) 1871, Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 11 p. 387-389 f. 3, 4 | 1876, Bütschli, Stud. Eizelle, t. 6 f. 3 1880 ... Würmchen ..., Gaule in: Arch. Physiol., p. 57-64 | 1881 "Cytozoen", Gaule in: Centralblatt für die medicinischen Wissenschaften, nr. 31 | 1881 C., Gaule in: Arch. Physiol., p. 297-316 | 1886 C., Gaule in: Tagebl. Ges. D. Naturf., Strassburg, p. 345 | 1886 C., Platner in: Arch. mikr. Anat., v.26 p.349—369 | 1889 C., Platner in: Arch. mikr. Anat., v.33 p.190 | 1882 Drepanidium ranarum, Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v.22 p.53-65 | 1882 D. r., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v.1 t.39 f.4c—e | 1882 D. r., Wallerstein. Ueber Drepanidium ranarum, Diss. inaug. Bonn | 1891 D. r., Labbé in: C.-R. Ac. Sci., r. 113 p. 479 | 1891 D. r., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 85 | 1892 D. r. (part.), Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 115 p. 617 | 1892 D. r., Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 31 t. 1 f. 15 1893 D. r., Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 116 p. 1209 1890 Haemogregarina r. (part.), Kruse in: Arch. path. Anat.. v. 120 p. 541 | 1891 H. r. (part.), Celli & San Felice in: Annali d. Agricoltura. Roma. nr. 183 p. 37 | 1891 H. r. (part.), Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin, v. 9 p. 583 | 1886 H., Danilewsky in: Centralblatt für d. medicin, Wissensch., nr. 11, 42 | 1886 H., Danilewsky in: Arch. Slav. Biol., v. 1 p. 365 1891 H., Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 5 t. 19 f. 46, 48 | 1890 Drepanidium (part.). Gabritchewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 4 p. 440 | 1893 D., L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 115 | 1894 D. princeps, Labbé in: Arch.

Fig. 137.

Fig. 136.

Fig. 138. Fig. 139.

L. ranarum. Fig. 136. Globule rouge contenant un Parasite (1650<sub>-1</sub>).

Fig. 137. Stade libre (1650 <sub>1</sub>).
Fig. 138. Kyste à microsporozoïtes (1650 <sub>1</sub>).
Fig. 139. Kyste à macrosporozoïtes (1650 <sub>1</sub>).

Stade libre très mobile ayant 10—15 µ avec une extrémité ant. effilée, et une forme vermoïde constante. Aire nucléaire avec granulations chromatiques sans membrane; de chaque côté du noyau, une vac. réfringente; plasma avec granules métachromatoïdes. Cytocystes (20—30 µ) à macrosporozoïtes renfermant 10—15 sporozoïtes et un reliquat nul ou peu abondant; cytocystes à microsporozoïtes renfermant 50—60 sporozoïtes et un abondant reliquat. Macrosporozoïtes pourvus d'une vac.; microsporozoïtes avec un simple granule nucléinien.

Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 76 t. 1. 2.

Se développent dans les globules sanguins, mais aussi dans les leucocytes, les cellules de la rate, du foie et de la moelle des os de Rana esculenta L.

2. L. monilis (Labbé) 1891 Haemogregarina ranarum (part.). Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin. r. 9 p. 504 t. 5 f. 2, 3, 4, 12-45 1890 H. r. (part.). Kruse in: Arch. path. Anat., r. 120 p. 541 1894 Drepanidium monile, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 2 p. 76 t. 3.

Stade libre très mobile ayant  $15-16~\mu$  et offrant dans la marche des ondulations successives; se développe en 3 segments successifs dont le moyen forme l'aire nucléaire. Noyau vésiculeux et nucléole chromatique; nombreux granules chromatoïdes. Pas de vacuoles. Cytocystes comme L. ranarum.





Fig. 140. L. monilis.

**L. avium** (Labbé) 1889 "Pseudovermiculi", Danilewsky, Stades libres ( $^{1650}$ <sub>4</sub>). Paras, Sang, v.2 | 1890 "P.", Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v.4 p. 753 | 1893 P., Sacharoff in: Ann. Inst. Pasteur, v.7 p. 801—811 t. 15 | 1890, L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, v.8 p. 309 | 1891, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v.5 p. 758 t. 19 f. 29 -49 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz, Krankl., ed. 2 p. 89 | 1893, L. Pfeiffer, Unters, Krebs. p. 117 | 1894 Drepanidium avium, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v.2 p. 158—160.

Stade libre l. de  $10-17~\mu$ . avea un noyau vésiculeux et des granules terminaux, arrondis. Cytocystes de  $12-14~\mu$  avec 5--10 sporozoïtes. Il y aurait des cytocystes à macrosporozoïtes et à microsporozoïtes.

Parasites des globules rouges de certains oiseaux, surtout Raptatores: Lanius excubitor L., Pica pica (L.) [P. caudata], Corvus corax L. Buteo buteo (L.) [B. vulgaris], Falco tinnunculus L., Strix flammea L., Syrnium aluco (L.); dans les leucocytes de la moelle des os de Corvus corax L., Pica pica (L.) et Syrnium aluco (L.).

## 2. Gen. Caryolysus Labbé

1886 "Haemozytozoon" (part.), Danilewsky in: Arch. Slav. Biol., r.1 p. 367 | 1886 Haemogregarina (part.). Danilewsky in: Centralbl. für d. medicinischen Wissenschaften, nr. 11, 12 | 1892 Drepanidium (part.), Labbé in: C.-R. Ac. Sci., r. 115 p. 617 | 1894 Karyolysus (corr. Caryolysus), Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r.2 p. 109.

Forme mobile plus massive, moins mobile que chez Lankesterella, ne dépassant pas la longueur de l'hématie, avec nombreuses granulations de réserve, ou chromatoïdes, ou carminophiles. Noyau vésiculeux. Conjugaison observée. Cytocystes dimorphes comme chez Lankesterella.

Cause l'hypertrophie, l'anémie et la désintégration du globule sanguin en même temps que l'hypertrophie, l'étirement et la scission amitotique du noyau.

1 espèce.

I. C. lacertarum (Danil.) 1886 Haemocytozoon, Danilewsky in: Arch. Slav. Biol.. c. I. p. 367 | 1886 Haemogregarina lacertarum, Danilewsky in: Centralbl. für die medicin. Wissensch.. nr. 11, 12 | 1894 Karyolysus l., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 c. 2 p. 109 t. 4. 5 | 1890, L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, c. 8 p. 309 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 81 | 1891 Haemogregarina, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, c. 5 t. 19 f. 50 | 1892 Drepanidium Danilevskii, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., c. 115 p. 617 | 1893 D. D., Labbé in: C.-R. Ac. Sci., c. 116 p. 1209.

Caractères du genre. Forme adulte ayant 11—14  $\mu$ ; cytocystes de 15—25, allant jusqu'à 30  $\mu$  pour cytocystes à microsporozoïtes. Macrosporozoïtes 7—8  $\mu$ , microsporozoïtes 4—5  $\mu$ .

Les globules sanguins de Lacerta agilis L., L. muralis (Laur.), L. viridis (Laur.), L. ocellata Daud.; cytocystes dans la rate.

## 3. Gen. Haemogregarina Danil.

1885 Haemogregarina, Danilewsky in: Arch. mikr. Anaf.,  $v.24\,$  p. 588 98 1894 Danilewskya, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3  $v.2\,$  p. 124 | 1895 D.+Laverania, Billet in: C.-R. Soc. Biol.,  $v.47\,$  p. 30.

Forme grégarinienne de grande taille, dépassant et atteignant parfois une longueur double de celle de l'hématie qui les renferme. Une seule sorte de cytocystes observés. Conjugaison pas observée.

3 espèces certaines et 4 incertaines.

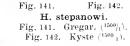
- 1. **H. lacazei** (Labbé) ?1886 *Haemocytozoon clavatum*, Danilewsky in: Arch. Slav. Biol., r. 1 p. 376 † 1894 *Danilewskya Lacazei*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 2 p. 124 t. 6 f. 1—20.
- L. maxima 25—28 µ. Corps allongé avec extrémité supérieure renflée, replié dans l'hématie. Granules chromatoïdes. Noyau vésiculeux. Pas de conjugaison. Cytocystes avec 15—20 macrosporozoïtes.

Cause l'hypertrophie, l'anémie du globule dont le noyau est relégué et déformé; hématics de Lacerta agilis L. et L. muralis (Laur.).

- 2. **H. stepanowi** Danil. 1885 *H. S.*, Danilewsky in: Arch. mikr. Anat., r. 24 p. 597 t. 27A | 1886 *H. S.*, Danilewsky in: Arch. Slav. Biol., r. 1 p. 367 1891 *H. S.*, Celli & San Felice in: Fortschritte der Mediein, r. 9 p. 506 t. 5 f. 19—23 | 1892 *Drepanidium S.*, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., r. 115 p. 617 | 1894 *Danilewskya S.*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 2 p. 127 t. 6 f. 23—31 | 1890, L. Pfeiffer in: Zeitschr. für Hygiene, r. 8 p. 309 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 81 | 1895, Billet in: C.-R. Soc. Biol., r. 47 p. 30.
- L. maxima 18—20 µ. Corps allongé avec extrémités renflées. Cytocystes de 12—20 macrosporozoïtes (fig. 141, 142).

Emys orbicularis (L.) [E. lutaria]. Trionyx sp.; Haut Tonkin. Var.? chez Testudo marginata Schöpf [T, campanulata].

3. H. magna (Grassi & Feletti) 1890 H. ranarum (part.), Kruse in: Arch. path. Anat.. v. 120 p. 541 | 1891 H. v. (part.), Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin, v. 9 p. 504 t. 5 f. 16—18 | 1891 Drepanidium magnum, Grassi & Feletti in: Centralbl. Bakter., v. 10 p. 82 | 1892 D. m., Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 t. 1 f. 15 1892 D. Wensei, Labbé in: C.-R. Ac Sci.. v. 115 p. 617 |



| 1892 *D. Krusei*, Labbé in: C.-R. Ac. Sei., v. 115 p. 617 | 1894 *Danilewskya K.*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 127.

Formes adultes décrites. Forme ovalaire très grande dans le foie, formes allongées, repliées dans l'hématie. Cytocystes pas connus.

Hématies de Rana esculenta L. (Italie) où ils se creusent des cavités en refoulant le noyau. Occasionnent l'anémie du globule.

**H. pythonis** (Billet) 1895 *Danilewskya p.*, Billet in: C.-R. Soc. Biol., v.47 p. 30 f. 1–3.

Forme grégarinienne allongée, repliée dans l'hématie, avec une grosse extrémité antérieure. Granules chromatoïdes. Cytocystes.

Hématies de Python reticulatus (Schneid.); cause hypertrophie de l'hématie et relégation du noyau. Fréquent (3 cas sur 3) à Cao Bang (Haut Tonkin).

**H. bungari** (Billet) 1895 Laverania B., Billet in: C.-R. Soc. Biol. c.47 p. 30 f. 4-6.

Forme grégarinienne falciforme ou en forme d'haltère appliquée contre le noyau de l'hématie. L. 1/2 de la l. de l'hématie. Sans donte jeunes stades d'un Haemogregarina.

Hématies de Bungarus fasciatus (Schneid.). Aucune action sur l'hématie; fréquent (2 cas sur 4) à Cao Bang (Haut Tonkin).

H. sp., Billet 1895 Laverania sp., Billet in: C.-R. Soc. Biol., r. 47 p. 31.

Hématies de Tropidonotus stolatus (L.); Haut Tonkin.

H. nasuta Eisen 1895 Haemogregarina n., Eisen in: P. Calif. Ac., ser. 2 v. 5 p. 27-28 t. 1 f. 50-64.

Corps allongé vermiforme (Fig. 143).

Parois des vaisseaux sanguins et mésentère d'Eclipidrilus frigidus H. nasuta. Eisen; occasionne de larges cavités vacuolaires dans les cellules.



Fig. 143. (d'aprés Eisen).

# 4. Ord. Gymnosporidiida

1890 "Haemosporidien" (part.). Kruse in: Arch. path. Anat., r. 121 p. 359 | 1894 "Gymnosporidies", Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 187 | 1896 "Acystosporidien", Wasielewski, Sporozoenk., p. 71.

Cytosporidia ayant une évolution entièrement intracellulaire. structure et des mouvements d'amibe, et se reproduisant

> par sporulation sans l'adjonction d'aucune membrane kystique.

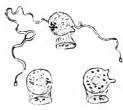


Fig. 144. Plasmodium malariae. Formes de dégénerescence à flagelles.

Les Gymnosporidies sont toute leur vie intracellulaires ou intraglobulaires (éléments figurés du sang des Vertébrés). Ils se présentent comme des amibes d'aspect hvalin montrant un ectpl. et un entpl. L'entpl. vacuolaire, alvéolaire, ou finement granuleux montre des granules chromatoïdes, parfois du pigment (mélanine) ou des granules spéciaux; il renferme un gros noyau vésiculeux à karyosome chromatique. L'ectpl. peut former des psdp. lobés ou réticulés. Il peut y avoir dimorphisme des formes adultes dans

Les jeunes stades peuvent subir des conjugaisons ou une même espèce. des divisions. La sporulation se fait après arrondissement du plasma, sans accroissement ni formation de capsule. Les granules plastiques manquent. Sporulation par simple division du plasma en sporozoïtes. Ceux-ci sont ovalaires, piriformes, ou falciformes et sont pourvus d'un granule nucléinien. Ils sont groupés en rosette, en marguerite, en morula ou en tonnelet, autour Parfois se produisent 2 centres de formation des sporozoïtes. d'un reliquat.

Certaines espèces, parasites du sang des Vertébrés à sang chaud, penvent présenter des formes flagellées (fig. 144), qui pour Laveran, Metschnikoff, etc. sont des formes lices à la reproduction (flagelles = microsporozoïtes), tandis que pour Grassi, Celli, San Felice, Sacharoff, Labbé, etc. ce ne sont que des formes normales subissant une dégénerescence spéciale (cfr. Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 2 p. 170).

Les globules sanguins, les leucocytes, ou les cellules épithéliales intestinales de Vertébrés supérieurs.

6 genres. 8 espèces certaines et 2 incertaines, 4 sous-espèces.

Différenciation des genres:

f Sporozoïtes falciformes allongés . . . . . . 1. Gen. Caryophagus . . p. 78 Sporozoïtes ovoïdes ou sphéroïdes — 2.

2	1	2 groupes de sporozoïtes reliés par un reliquat 1 seul groupe de sporozoïtes — 3.	2.	Gen.	Halteridium p. 78
3	1	Granules de mélanine dans le cytpl. — 4. Pas de granules de mélanine — 5.			
4	1	Parasites des hématies des oiseaux	3. 4.	Gen. Gen.	$\begin{array}{cccc} \textbf{Haemoproteus} & . & p.  79 \\ \textbf{Plasmodium} & . & . & p.  80 \\ \end{array}$
5	Į	Amibe à psdp. courts, lobés, peu vivaces. Dimorphisme	5.	Gen.	<b>Laverania</b> p. 82
		de dimorphisme	6.	Gen.	Cytamoeba p. 83

## 1. Gen. Caryophagus Steinhaus, em. Labbé

1888, Heidenhain in: Arch. ges. Physiol., v.43 suppl. p. 100 | 1889 Karyophagus (corr. Caryophagus), Steinhaus in: Arch. path. Anat., v.115 p. 176–185 | 1894 C., L. Drüner in: Jena. Z., v.28 p. 324 | 1891 Cytophagus, Steinhaus in: Centralbl. Bakter., v.9 p. 50–52 | 1891 Coccidium (part.), L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 66 | 1896 C. (part.), L. Simond in: C.-R. Soc. Biol., v.48 p. 1061 | 1894 Acystis, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v.2 p. 212.

Corps amoeboïdes nuclées. Sporulation simple aboutissant à la formation de sporozoïtes falciformes groupés comme les méridiens d'une sphère. Pas de reliquat. Jamais de membrane kystique. Pas de stades flagellés.

Cellules épithéliales intestinales (protoplasma ou noyau).

3 espèces mal différenciées.

1. C. tritonis (Steinhaus) 1891 Cytophagus t., Steinhaus in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 50—52 | 1894, L. Drüner in: Jena. Z., v. 28 p. 324 t. 20, 21 | 1891 Coccidium proprium (part.), L. Pfeifer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 66 | 1896 Coccidium (part.), L. Simond in: C.-R. Soc. Biol., v. 48 p. 1061 | 1894 Acystis parasitica (part.), Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 212.

Plasma sans membrane cellulaire ayant 2—9  $\mu$  de diam, à noyau vésiculaire et corpuscules de pigment noir. Cytpl. fortement granuleux et vacuolaire. Sporozoïtes de 6—7  $\mu$  de l., falciformes. Pas de reliquat cystal.

Cellules épithéliales de l'intestin de Molge: plasma (parfois aussi le novau).

2. C. ranarum Labbé 1894 Karyophagus r., Acystis parasitica (part.), Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 2 p. 211, 212.

Peut-être simple variété de la précédente.

Cellules epithéliales de l'intestin de Rana esculenta L. (cytoplasma et noyau).

3. C. salamandrae Steinhaus 1888, Heidenhain in: Arch. ges. Physiol., v. 43 suppl. t. 2 f. 16 a—c | 1889 Karyophagus salamandrae, Steinhaus in: Arch. path. Anat., v. 115 p. 176—185 t. 5 | 1891 Coccidium proprium (part.), L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 66 | 1894, L. Drüner in: Jena. Z., v. 28 p. 324 t. 20. 21 | 1894 Acystis parasitica (part.), Labbé in: Arch. Zool. expér, ser. 3 v. 2 p. 212 | 1896 Karyophagus, Henneguy, Leçons sur la Cellule, Paris, p. 240 f. 153 | 1896, L. Simond in: C.-R. Soc. Biol., v. 48 p. 1061.

Ne se distingue de C. tritonis que par l'absence de pigment et un protpl. finement granuleux.

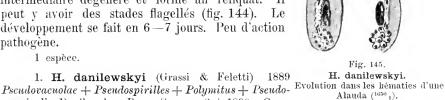
Noyaux et quelque fois cytpl. des cellules épithéliales de l'intestin de Salamandra salamandra (L.) [S. maculosa].

#### 2 Gen. **Halteridium** Labbé

1889 Pseudovermiculi (part.) + Polymitus (part.) + Pseudospirilles (part.). Danilewsky, Paras. Sang. v.2 | ?1890 Haemoproteus (part.), Kruse in: Arch. path. Anat. v.121 p.359 | 1890 "Corps en croissant" + "Corps sphériques" + "Corps à flagelles"

(part.), Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 42 | 1891 Laverania (part.), Grassi & Feletti in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 463 | 1891 L. + Polymitus (part.), Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 5 p. 758 1894 Halteridium, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 129, 151.

Hémamibes caractérisés par des formes allongées placées latéralement au novau de l'hématie. Cytpl. hyalin avec pigment mélanique et novau vésiculeux. Ces formes s'allongent bientôt en forme d'Haltère. Le novau se divise et chaque novau fille se rend à une extrémité de l'haltère. Autour de chaque extrémité les sporozoïtes ovoïdes se forment, groupés en rosace ou en morula autour d'un reliquat. Entre ces 2 groupements, la partie intermédiaire degenère et forme un reliquat. Il peut y avoir des stades flagellés (fig. 144). Le développement se fait en 6-7 jours. Peu d'action pathogène.



vermiculi, Danilewsky, Paras Sang, v. 2 | 1890 "Corps sphériques" + Polymitus + "Corps en croissant", Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 42 1891 Polymitus (part.). Danilewsky in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 397 | 1890, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v.4 p. 427, 753 | ?1890 Haemoproteus (part.), Kruse in: Arch. path. Anat., r. 121 p. 359 1891 Haemoproteus var. A, Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin, c. 9 p. 517 –518, 541 –548 t. 6 f. 1 –21, 22 –42 | 1890, L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, c. 8 p. 309 | 1890 Laverania Danilewskyi, Grassi & Feletti in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 463 | 1891 L. D. (part.), Grassi & Feletti in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 463 † 1894 Halteridium D., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 157 t. 7, 8 | 1891 Laverania malariae, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur. v. 5 p. 758 | 1891. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 166 | 1891, Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 43 1891, Laveran, Paludisme | 1892, Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 19 –30 f. 10 –12 † 1893 "Forme haltéridienne", Labbé in: C.-R. Soc. Biol., v.45 p. 739 | 1893, Sacharoff in: Ann. Inst. Pasteur, v.7 p. 801 –811 t. 6 † 1897, Opie in: Bulletin of the John Hopkins Hospital, Baltimore, v. 8 p. 52 | 1897, Mac Callum in: Bulletin of the John Hopkins Hospital. Baltimore, v. 8 p. 51 & in: Centralbl. Bakter.. v. 22 p. 440.

Caractères du genre. Peut-être plusieurs espèces.

Globules rouges de Passer domesticus (L.), P. montanus (L.), Carine noctua (Retz.) [Athene n.], Fringilla coelebs L., Alauda arvensis L., Garrulus glandarius (L.), Sturnus vulgaris L. (Paris, Italie), Corvus corax L., Columba domestica, Buteo buteo (L.) [B. vulgaris], Falco tinnunculus L., Bubo sp. (Italie, Allemagne, Russie). Agelaeus phoeniceus (L.). Melospiza georgiana (Lath.), M. fasciata (Gm.), Corvus americanus Audub., Bubo virginianus (Gm.), Emberiza miliaria L. [E. projer].

## 3. Gen. **Haemoproteus** Kruse, em. Labbé

1889 Pseudovacuolae + Polymitus + Pseudospirilles, Danilewsky, Paras. Sang, v. 2 | 1890 Haemoproteus (part.), Kruse in: Arch. path. Anat., v. 121 p. 359 | 1890 "Corps sphériques" + "Corps à flagelles" + "Corps en rosette" (part.), Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v.42 1891 Cytosporon + Polymitus malariae avium, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 5 p. 758 1891 Haemamoeba (part.), Grassi & Feletti in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 463 | 1894 Proteosoma, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 142, 157.

Hémamibes dimorphes, à protpl. hyalin, pourvus d'un grand noyau vésiculeux à nucléole excentrique et de grains de pigment noir présentant des formes allongées, piriformes ou fusiformes et des formes amocboïdes, plus ou moins triangulaires à psdp. courts et peu actifs. Sporozoïtes (5—30) groupés en rosette ou formant un amas moruliforme autour d'un reliquat. Il y a des stades de dégenérescence à flagelles (fig. 144). Le développement se fait en 3—5 jours.

I espèce.



Fig. 146. **H. danilewskyi.** Evolution dans une hématie de Fringilla (<sup>1650</sup><sub>1</sub>).

1. H. danilewskyi Kruse 1889 Pseudovacuolae + Pseudospirilles + Polymitus, Danilewsky, Paras. Sang, v. 2 | 1890 "Corps sphériques" + Polymitus + "Corps en rosette", Laveran in: C.-R. Soc. Biol., r. 42 | 1891 Polymitus (part.), Danilewsky in: Centralbl. Bakter.. v. 9 p. 397 1891 Cytosporon malariae avium + Polymitus, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur. v.5 p. 758 | 1890, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v.4 p. 727, 753 | 1890 Haemoproteus Danilewskii (part.). Kruse in: Arch. path. Anat., v. 121 p. 371 | 1891 Hemoproteus var. b et c, Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin. v. 9 p. 541-548 t. 7 f. 1-26, t. 8 f. 27 -40 1890 Hemamoeba, Grassi & Feletti in: Centralbl. Bakter., r. 9 p. 463 ' 1891 Haema $moeba\ relicta + H.\ subpraecox + H.\ subimmaculata, Grassi$ & Feletti in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 465 | 1891, Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 43 | 1890, Grassi & Feletti in: Boll. Acc. Catania, nr. 14 | 1890. L. Pfeiffer in: Zeitschrift

für Hygiene. v. 8 | 1891. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 89 | 1891. Laveran, Paludisme | 1892 -93. Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania. ser. 4 v. 5 f. 7, 8, 9, 13 | 1893 "Forme hemamoebienne", Labbé in: C.-R. Soc. Biol., v. 45 p. 739 | 1893, Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 45 p. 739 | 1893, Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 45 p. 739 | 1894 Proteosoma Grassii, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 157 t. 9 f. 1—31.

Caractères du genre. Peut-être plusieurs variétés.

Hématies des oiseaux. Action pathogène. Le parasite transforme l'hémoglobine en mélanine et refoule le noyau. Sang de Falco tinnunculus L. (Rome), Buteo buteo (L.) [B. vulgaris] (Weimar, Italie), Lanius excubitor L., L. senator L. [L. rufus], L. minor Gm.. Pica pica (L.) [P. eaudata] (Karkoff), Corvus cornix L. (Naples), Passer domesticus (L.) (Catane), P. montanus (L.). P. hispaniolensis (Temm.), Fringilla coelebs L. (Paris, Catane), Alauda arvensis L. (Paris, Catane, Rome), Corvus frugilegus L. (Russie), Columba livia L. (Italie), Pernis apivorus (L.), Pandion haliaetus (L.), Milvus migrans (Bodd.), Circus aeruginosus (L.), Asio otus (L.) [Otus vulgaris], Colaeus monedula (L.) [Monedula turrium].

#### 4. Gen. Plasmodium Marchiafava & Celli

1881, 82. Laveran in: C.-R. Ac. Sei., v.93 p. 627 & v.95 p. 737 1883 Oscillaria (non Schrank 1826!). (Laveran in:) E. Richard in: Rev. sci., v.31 p. 113 1885 Plasmodium. Marchiafava & Celli in: Annali di Agricoltura 1887 Haematophyllum, Metschnikoff in: Russkaya Medicina, nr. 12 p. 207 1887 Haematomonas, Osler in: British medical Journal, p. 556 | 1890 Laverania + Haemamoeba, Feletti & Grassi in: Riforma medica, mars | 1891 Cytozoon + Polymitus + Laverania, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur. v.5 p. 758 1894 Haemamoeba, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v.2 p. 170.

Hémamibes à protpl. hyalin et noyau vésiculaire à nucléole excentrique. Entpl. contenant des grains de pigment mélanique. 2 formes: les unes allongées, semilunaires, immobiles (corps en croissant de Laveran, Laverania de Grassi) provenant peut-être d'une conjugaison (Mannaberg). Les autres simplement amoeboïdes (corps sphériques de Laveran, Haemamoeba de Grassi). Sporulation donnant directement des sporozoïtes groupés en rosace ou en

81

morula. Il y a des stades de dégénérescence à flagelles (fig. 144, p. 77). Le développement s'effectue en 48—72 heures.

Parasites des globules rouges de l'homme.

1 espèce avec 2 sous-espèces certaines et 2 incertaines.

1. P. malariae (Laveran) 1880, Laveran in: Bulletin de l'Acad. de Médecine, Paris, 23 nov. & 28 déc. | 1880, Laveran in: Bulletins et Mémoires de la Société médicale des Hôpitaux de Paris, p. 158 | 1881, 82. Laveran in: C.-R. Ac. Sci., v. 93 p. 627 & v. 95 p. 737 | 1883 Oscillaria malariae, (Laveran in:) E. Richard in: Rev. sci., v. 31 p. 113 | 1884 "Corps sphériques" + "Corps à flagelles" + "Corps en eroissant", Laveran, Traité des fièvres palustres, Paris | 1884 "Hématies dégénérés", Marchiafava & Celli in: Atti Acc. Lincei | 1885 Plasmodium m., Marchiafava & Celli in: Annali di Agricoltura | 1886 P. m., Marchiafava & Celli in: Annali di Agricoltura | 1887 Haematophyllum m., Metschnikoff in: Russkaya Medicina, nr. 12 p. 207 | 1886, Councilman in: Transactions of the Association of American Physicians, 18. juin | 1887, Laveran in: Ann. Inst. Pasteur, 25. juin | 1887 Haematomonas, Osler in: British medical Journal, p. 556 | 1887, Councilman in: Medical News | 1887, Arcangeli in: Rivista clinica, nr. 1 | 1887. Marchiafava & Celli in: Bollettino della R. Accad. medica Roma, fasc. 7 | 1888, James in: Medical Record, p. 269 | 1888, Celli & Guarnieri in: Riforma

medica. 7 sept. et 12 oct. | 1888, Giard in: C.-R. Soc. Biol.,  $v.40 \mid 1889$ , Sacharoff in: Centralbl. Bakter., p. 452 | 1889, Sacharoff in: Archives de Médecine expérimentale, p. 482 | 1889, Golgi in: Fortschritte der Medicin, & in: Archivio per le Scienze mediche, v. 13 p. 173 | 1889, Celli & Guarnieri in: Annali di Agricoltura | 1889, Gualdi & Antolisei in: Bollettino d. Reale Accademia medica, Roma, v. 15 fasc. 6 | 1889, Pietro Canalis in: Giornale medico del Esercito e della Marina, dec. 1889, Celli in: Riforma medica, mai | 1889, Marchiafava & Celli in: Riforma medica, 13. sept. | 1889, Antolisei, Gualdi & Angelini in: Riforma medica, sept. et nov. 1889, Osler in: John's Hopkins Hospital Bulletin, nr. 1 | 1890, Celli & Marchiafava in: Bollettino d. R. Accad. med. Roma, v. 15 fasc. 2 1890. Plehn in: Zeitschrift für Hygiene, p. 78 1890, von Jaksch in: Prager medicinische Wochenschrift, nr. 4 | 1890 Laverania + Hae-

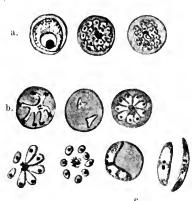


Fig. 147. P. malariae.
a. P. m. tertianum. b. P. m. quartanum.
(d'après Golgi).
c. Forme quotidienne (d'après Mannaberg).

mamoeba, Feletti & Grassi in: Riforma medica, mars | 1890, Soulié in: Bulletins médicales de l'Algérie, p. 228 | 1890, Antolisei in: Riforma medica, janvier et mars | 1890, Celli & Marchiafava in: Archivio per le Scienze mediche, v. 14 p. 117 | 1890, Antolisei in: Riforma medica, avril | 1890, Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 42 p. 374 | 1890, Paltauf in: Wiener medicinische Wochenschrift | 1890. Dock in: Medical News, 19. juillet 1890, L. Pfeiffer in: Correspondenzblätter des allgemeinen ärztlichen Vereins von Thüringen, p. 145 † 1890, Bignami in: Atti Bollett. della Reale Accademia medica Roma, v. 16 1890, Dolega in: Fortschritte der Medicin, 15. oct. | 1890, Golgi in: Arch. Ital. Biol., v. 14 1890, Maragliano in: Arch. Ital. Biol.; v. 14 fasc. 1-2 | 1890, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 4 p. 753 | 1890. Romanovsky in: Wratch, nr. 52 p. 1171 | 1890, L. Pfeiffer in: Fortschritte der Medicin, 15. déc. | 1891 Laverania + Haemamoeba, Grassi & Feletti in: Centralbl. Bakter.. v. 10 p. 482, 517 | 1891, Laveran, Paludisme, p. 1—280 t. 1—4 | 1891, Sacharoff in: Ann. Inst. Pasteur, v. 5 p. 445 | 1891, Binz in: Berliner Klinische Wochenschrift, nr. 43 | 1891 Cytozoon malariae hominis + Polymitus, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 5 p. 758 | 1891, Danilewsky in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 397 | 1891, Celli & San Felice in: Annali dell' Istituto d'Igiene sperimentale, Roma, v. 1 | 1891, Malachovsky in: Centralblatt für klinische Medicin, p. 601 | 1891, Mannaberg in: Centralbl. klin. Medicin, nr. 27 | 1891, Romanovsky, Thèse de Pétersbourg | 1891, Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin, nr. 12-14 ' 1893,

J. Mannaberg, Die Malaria-Parasiten (Haemosporidia), Wien | 1892 Haemamoeba vivax + H. malariae + H. immaculata + H. praecox + Laverania malariae. Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 1 | 1893, Babés & Gheorgiu in: Archives de Médecine expérimentale et d'Anatomie pathologique, Paris, p. 186—226 | 1893, Labbé in: C.-R. Soc. Biol., v. 45 p. 867—871, 980—982 | 1894 Haemamoeba Laverani, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 170 t. 9 | 1895, Marchiafava in: Arch. Ital. Biol., v. 22 p. 139—42 | 1895, Bastianelli & Bignami in: Arch. Ital. Biol., v. 22 p. 142—46 | 1895, Di Mattei in: Archiv für Hygiene, v. 22 p. 191—300 | 1895, Van der Scheer in: Arch. path. Anat., v. 139 p. 80—97 t. 3 | 1895, Di Mattei in: Archiv für Hygiene, v. 22 | 1895, Sacharoff in: Centralbl. Bakter., v. 18 p. 374—386 t. 3—4 | 1895, Danilewsky in: Centralbl. Bakter., v. 18 p. 225—228 | 1896, Sacharoff in: Centralbl. Bakter., v. 19 p. 268, v. 20 p. 12—22 t. 1, 2 | 1897, Marchoux in: Ann. Inst. Pasteur, v. 18 p. 640 | 1897 Haemosporidium tertianae + H. quartanae + H. undecimanae + H. sedecimanae + H. vigesimo-tertianae, Lewkowicz in: Centralbl. Bakter., v. 21 p. 132 | 1897, Ziemann in: Centralbl. Bakter., v. 21 p. 641.

Caractères du genre.

2 sous-espèces sûres, 2 incertaines:

1 a. **P.** malariae tertianum Golgi 1889 *P. var. tertiana*, Golgi in: Fortschritte der Medicin & in: Archivio per le Scienze mediche, v. 13 p. 173 | 1892 *Laverania malariae* + *Haemamoeba vivax*, Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania. ser. 4 v. 5 p. 10 | 1894 *Haemamoeba Laverani var. tertiana*, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 170.

Protpl. finement granuleux, à grains de pigment fins. Psdp. longs. filiformes ou réticulés, assez agiles. Sporozoïtes nombreux (15—20) groupés en morula (fig. 147. a). Développement en 48 heures. Fièvre tierce.

1b. P. malariae quartanum Golgi 1890 P. var. quartana, Golgi in: Arch. Ital. Biol., v. 14 fasc. 1. 2 | 1892 Laverania malariae + Haemamoeba m., Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 10 | 1894 H. Laverani var. quartana Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 170.

Protpl. fortement granuleux, grains de pigment assez gros. Psdp. courts, peu vivaces. Forme plus contractée que la précédente. Sporozoïtes peu nombreux (6-12) groupés en rosette (fig. 147, b).

Développement en 72 heures. Fièvre quarte.

P. malariae praecox (Grassi & Feletti) 1892 Haemamoeba praecox. Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 10.

Très petit. Vifs mouvements amoeboïdes. Sporulation très précoce. Grains de pigments arrondis. 7--10 sporozoïtes.

Fièvre pernicieuse.

P. malariae immaculatum (Grassi & Feletti) 1892 Haemamoeba immaculata + Laverania malariae, Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 10.

Comme le précédent. Mais pas de pigment, ni de réliquat.

Fièvre pernicieuse.

#### 5. Gen. Laverania Grassi & Feletti, em. Labbé

1890 Haemogregarina (part.), Kruse in: Arch. path. Anat., v. 120 p. 541 | 1891 Haemogregarina (part.), Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin. p. 504 | 1891 Drepanidium (part.), Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 113 p. 479 | 1892 Laverania, Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 15, 27 | 1894 Dactylosoma, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 100.

Hémamibe peu vivace à protpl. hyalin; entpl. montraut structure réticulaire. Noyau vesiculeux et très petit karyosome. Granulations spéciales très réfringentes de 1  $\mu$  à 1,5  $\mu$  dans l'entpl. (huile essentielle?). Pas de pigment. Dimorphe: une des formes, allongée en doigt de gant, sans psdp.

ou avec de très courts psdp. terminaux; l'autre, amoeboïde à psdp. courts, lobés. Sporulation par simple division du plasma; formes de sporulation en rosace ou en évantail autour d'un reliquat (fig. 148). Pas de stades à flagelles.

1 espèce.

1. L. ranarum (Kruse), em. Labbé 1890 Haemogregarina r. (part.), Kruse in: Arch. path. Anat., v. 120 p. 541 | 1891 H. r. (part.), Celli & San Felice in: Fortschritte der Medicin, p. 504 t. 5 f. 1, 2, 4, 6—10 | 1891 Drepanidium r. (part.), Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 113 p. 479 | 1892 Laverania r. (part.). Grassi & Feletti in: Atti Acc. Catania, ser. 4 v. 5 p. 15, 27 | 1891, Danilewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 5 t. 19 f. 47 | 1894 Dactylosoma splendens, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 100—104 t. 10 f. 1—18.

Caractères du genre, 5—12 sporozoïtes nucléés.

Hématies de Rana esculenta L.; aucune action extolytique.

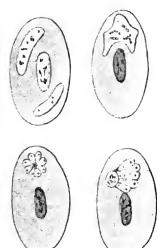


Fig. 148. **L.** ranarum. Divers stades (1650).

## 6. Gen. Cytamoeba Labbé

1890, Kruse in: Arch. path. Anat., v. 120 p. 556 | 1890 Drepanidium (part.), Gabritschewsky in: Ann. Inst. Pasteur, v. 4 p. 440 | 1891 Cytamoeba, Labbé in: C.-R. Ac. Sci., v. 113 p. 479 | 1894 C., Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 104.



Fig. 149.
C. bacterifera, intraglobulaire (1650 1).

Hémamibe à psdp. longs, déliés, filiformes. Très mobile. Plasma hyalin ou finement granuleux. Noyau? Jeunes stades fusiformes ou ovalaires. Sporulation moruliforme. Pas de stades à flagelles.

1 espéce certaine, 1 incertaine.

1. **C. bacterifera** Labbé 1890, Kruse in: Arch. path. Anat.. c. 120 p. 556 f. 23—27 | 1890 Drepanidium (part.), Gabritschewsky in: Ann. Inst. Pasteur, c. 4 p. 440 | 1891 Cytamoeba ranarum (part.), Labbé in: C.-R. Ac. Sci., r. 113 p. 479 1894 C. bacterifera, Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 v. 2 p. 104 t. 10 f. 19—30.

Caractères du genre. Il y a toujours des Bactéries commensales, dans l'entpl.

Hématies de Rana esculenta L. Déplace le noyau de l'hématie.

C. sp., Grassi 1882 "Monere", Grassi in: Arch. Ital. Biol., ε. 9 p. 440. Hémamibe de 3 μ—4.8 μ avec "radii" oscillants. Sang d'Hyla arborea (L.) [H. viridis].

# Espèces incertaines de Gymnosporidiida

Haemapium riedyi Eisen 1897 H. r.. Eisen in: P. Calif. Ac., ser. 3  $v.1\,$  p. 72 t. 2 f. 79 (sine descr.).

Amibe intraglobulaire.

Erythrocytes de Batrachoseps attenuatus (Eschz.).

# II. Leg. Myxosporidia

1841 "Psorospermien", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 487 | 1853 Psorospermeae, Robin, Histoire naturelle des Végétaux parasites | 1881 Myxosporidia, Bütschli in: Zool. Jahresber., 1880 p. 162 | 1881 M., Bütschli in: Z. wiss. Zool., r. 35 p. 629—651 | 1882 M., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r. 1 p. 590 | 1889 Myxosporidae, Zürn, Schmar., ed. 2 r. 2 p. 816 | 1894 "Histosporidies" (part.). Labbé in: Arch. Zool. expér., ser. 3 r. 2 p. 219 | 1896 Amoebogeniae (Nematocystida), Delage & Hérouard, Zool. coner., r. 1 p. 291.

Sporozoaires amoeboïdes ou cystiformes, plurinucléés; stade initial libre dans les cavités organiques ou parasites des tissus: stade d'accroissement coïncidant toujours avec le stade de sporulation; sporulation donnant un nombre défini ou indéfini de sporoblastes dont chacun fournit une ou plusieurs spores; spore muni d'une ou plusieurs capsules polaires à filament dévaginable et renfermant un seul sporozoïte amoeboïde.

Les Myxosporidies à l'état adulte se présentent sous l'aspect de formes amoeboïdes libres dans les cavités organiques (masses plasmiques), ou de kystes localisés dans les tissus de l'hôte. A l'état de masses plasmiques elles affectent des formes diverses, ovalaires, en massue, spatulées ou irrégulières; elles montrent un ectpl. hyalin muni de psdp. lobés courts ou allongés. localisés ou non à une des extrémités; et un entpl. de structure vacuolaire ou granuleuse, renfermant de très nombreux novaux, des granulations spéciales, des globules graisseux ou colorés, des cristaux d'hématoïdine, etc. A l'état de kystes. les Myxosporidies se montrent dans les tissus entourées d'un ectpl. différencié membraneux, et d'un entpl. Il peut y avoir division ou bourgeonnement des masses plasmiques dans l'intérieur de l'hôte. spores se produisent dans les masses plasmiques ou dans les kystes. sans que la vie libre, les mouvements ou l'accroissement soient arrêtés. peut se former 2 sp. (Disporées) ou un grand nombre de sp. (Polysporées) dans un sporoblaste. La sp. est formée de 2 valves accolées par une ligné ou un rebord sutural, renferme une petite masse plasmique (sporoplasma) et 1-4 capsules polaires. Chaque capsule polaire piriforme renferme un filament enroulé (filament capsulaire) qui peut sortir au dehors sous l'action de certains réactifs tels que l'eau iodée, l'acide nitrique etc. Le sporpl. contient d'ordinaire 2 novaux et peut contenir ou non une vac. colorable en rouge brun par l'iode. On appelle plan sutural le plan qui sépare les 2 valves; on appelle axe bivalvaire la ligne comprise dans le plan perpendiculaire au plan sutural qui mesure la distance entre les 2 valves à la région moyenne de la sp. Dans la sp., les capsules polaires sont d'ordinaire placées l'une près de l'autre, et l'extrémité où elles se trouvent est dite: partie antérieure ou supérieure; le sporpl. se trouve donc à la partie postérieure on inférieure. La forme des valves peut être très variable; de même les capsules polaires peuvent être convergentes ou divergentes, suivant que l'angle aigu formé par la rencontre de leurs grands diamètres est tourné vers la partie antérieure ou postérieure de la sp. Les capsules polaires peuvent être placées aux 2 extrémités de la sp.; dans ce cas le grand axe de la sp. se confond avec le diam. sutural vertical. La membrane sporale peut présenter des stries, des crêtes ou des appendices.

Endoparasites des Poissons (sauf les Leptocardes, les Cyclostomes, les Ganoïdes, les Pleuronectides), des Batraciens (Bufo, Rana), aussi des Arthropodes (Insectes. Arachnides, Crustacés), accidentellement des Vers et des Bryozoaires; Europa, Amérique.

Polyphages. Masses plasmiques dans toutes les cavités organiques, surtout la vésicule biliaire et l'intestin. Kystes dans tous les tissus, principalement le tissu conjonctif, le tissu musculaire, la peau, mais aussi dans l'épithélium intestinal, les organes génitaux, etc.

2ordres. 4 familles, 13 genres, 56 espèces certaines et 77 incertaines, 8 sous-espèces et 1 variété.

Différenciation des ordres:

Sp. avec capsule polaire toujours visible à l'état frais 1. Ord. **Phaenocystida**. p. 85 Sp. avec capsule polaire jamais visible à l'état frais 2. Ord. **Microsporidiida**. p. 104

# 1. Ord. Phaenocystida

1894 Phaenocystes, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 113.

Il y a toujours des masses plasmiques ou des kystes. Sp. avec 1—4 capsules polaires toujours visible à l'état frais, sans réactifs.

Surtout parasites des Vertébres inférieurs.

3 familles.  $10~{\rm genres},~47~{\rm espèces}$  certaines et  $20~{\rm incertaines},~8~{\rm sous\text{-}espèces}$  et  $1~{\rm variét\acute{e}}.$ 

Différenciation des familles:

1	1	Pas de vac Une vac. ic	. dans le odophile	sporpl dans le	spor	<u>≀.</u> pl		3. Fam.	Myxobolidae .		р. 96
									Myxidiidae Chloromyxidae		

## 1. Fam. Myxidiidae

1892 "Myxidiées", Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 c.4 p. 173 † 1893 Myxidiidae + Cystodiscidae + Chloromyxidae (part.), Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm.. c.11 p. 412 | 1893 Myxidiea, Braun in: Centralbl. Bakter., c.14 p. 739 | 1894 Myxidiidae, Braun in: Centralbl. Bakter., c.15 p. 87 | 1895 "Myxidiidées", Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, c.26 p. 331.

Myxosporidies polysporées ou disporées. Sp. de forme variable renfermant toujours 2 capsules polaires. Sporpl. saus vac. iodophile.

7 genres, 23 espèces certaines et 5 incertaines, 2 sous-espèces.

Différenciation des genres:

1 Sp. sphériques . . . . . . . . . . . . . . 1. Gen. Sphaerospora . p. 86 Sp. non sphériques — 2.

	Grand diam. de la sp. perpendiculaire au plan sutural — 3.			
2	Grand diam. de la sp. compris dans le plan su Grand diam. de la sp. oblique de 45° au plan sutural	utural	4.	
	sutural	6. Gen.	Cystodiscus	 р. 98
3	$\left\{ \begin{array}{l} \text{Valves de la sp. non prolongées en pointe} \\ \text{Valves de la sp. coniques, terminées en pointes} \\ \text{effilées ou obtuses} \\ \end{array} \right $	2. Gen.	Leptotheca.	 p. 87
	effilées ou obtuses	3. Gen.	Ceratomyxa	 р. 89
4	la petite extrémité	7. Gen.	Myxosoma.	 р. 98
5	J Filament des capsules polaires long et filiforme Filament court, conique et creux	4. Gen.	Myxidium .	 p. 91
	1 Enament court, compace of circux	o. eren.	орцастошуха	12. 7%

## 1. Gen. Sphaerospora Thél.





1892 Sphaerospora, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 167 | 1893 Chloromyxum (part.) (Sphaerospora + Myxosoma), Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 411—419.

Fig. 150. Fig. 151. Myxidiidae à sp. sphériques par raccourcisse-Fig. 150. S. divergens, Sp. ment de l'axe valvaire. Disporées ou polysporées. Fig. 151. S. rostrata, Sp. (d'après Thelohan). 3 espèces.

Différenciation des espèces:

1. S. rostrata Thél. 1895  $S.\,r.,\,$  Thélohan in: Bull.sei. France Belgique.<br/> r.26p. 389 t. 9 f. 92, 93.

Masse plasmique? Sp. subsphérique.  $10-12~\mu$  de diam. Enveloppe striée profondément; stries, dessinant des crêtes aigues. Bord sutural bien marqué s'élargissant en avant en lamelle quadrangulaire (fig. 151); de champ, cet appendice semble une petite épine. Filament de  $40~\mu$  de l.

Glomérules de Malpighi du rein des Mugil sp., dont ce parasite amène la dégénérescence; Roscoff, Banyuls. Marseille, Le Croisic.

2. **S. elegans** Thél. 1890, Thélohan in: Ann. Microgr., v. 2 p. 193—209 t. 1 f. 1 | 1892 Sphaerospora elegans, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 167—175 | 1895 S. e., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 338 | 1893 Chloromyxum e., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 419 | 1894 C. (Sphaerospora) e., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 266 t. 40 f. 1.

Masses plasmiques arrondies ou peu allongées ayant  $20-25~\mu$  de diam., à plasma presque homogène, finement granuleux, avec globules réfringents. Psdp. lobés. Mouvements lents. Disporée. Sp. sphérique un peu attenuée en avant. Epaississement de l'enveloppe au niveau du fond des valves. Capsules polaires convergentes. Rebord sutural saillant en crête aigue. L.  $10~\mu$  environ.

Tubes du rein, tissu conjonctif ovarien de Gasterosteus aculeatus L. et G. pungitius L.; Paris. Bretagne.

3. **S. divergens** Thél. 1895 S. d., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v.26 p. 339 t. 7 f. 12, 13.

Masse plasmique arrondie, en disque ou en sphère, variant de  $60-65~\mu$  sur  $20-55~\mu$ . Ectpl. transparent sans psdp. vrais, à mouvements buts.

Entpl. granuleux avec globules graisseux et granules jaunes. Polysporée. Sp. sphériques de  $10~\mu$  de diam. Enveloppe striée finement. Capsules polaires divergentes avec filament de  $20-25~\mu$  (fig. 150).

Tube du rein de Blennius pholis L. et Crenilabrus melops (L.); Concarneau, Roscoff. Assez rare.

## 2. Gen. Leptotheca Thél.

1895 Leptotheca, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 331.

Disporée. Sp. ayant son grand diam. perpendiculaire au plan sutural; parfois presque sphérique, ordinairement ovalaire. Le sporpl. remplit tout l'espace laissé libre par les capsules polaires. Capsules polaires convergentes et placées l'une près de l'autre.

6 espèces certaines, 2 incertaines.

Différenciation des espèces certaines:

| Sp. ovalaires, régulières — 2. Fig
| Sp. non ovalaires — 4. Fig
| Enveloppe de la sp. avec stries ondulées parallèles

Fig. 152. Fig. 153.

Fig. 154. Fig. 155.
Fig. 152. L. agilis. Masse plasm. avec 2 sp.
Fig. 153. L. elongata. Masse plasm.
Fig. 154. L. parva. Sp. (d'après Thél.).
Fig. 155. L. perlata. Sp. (d'après Gurley).

Enveloppe de la sp. avec stries ondifices parametes
au bord sutural . . . . . . . . . . . 1. L. ohlmacheri . . . p. 87
Enveloppe de la sp. lisse — 3.

Masse plasmique à psdp. longs, filiformes, à
mouvements actifs . . . . . . . 2. L. agilis . . . . p. 87
Masse plasmique à psdp. courts polymorphes . 3. L. elongata . . . p. 88
Sp. plus ovalaires . . . . . . . . 4. L. polymorpha . . p. 88
Sp. recourbée en arc . . . . . . . . 5. L. parva . . p. 88
Sp. à contour triangulaire en coupe optique . 6. L. hepseti . . p. 88

1. L. ohlmacheri (Gurley) 1893 "Myxosporidie de Bufo lentiginosus", Ohlmacher in: Journal of the American medical Association, v. 20 p. 561—567 t. 1 f. 1—4 1893 Chloromyxum ohlmacheri, (Gurley in:) Whinery in: New York medical Journal, v. 58 p. 660—662 1894 C. o., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 267 t. 48 f. 8; t. 41 f. 1—3 | ?1895 Leptotheca ranae, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 333.

Kyste? Masse plasmique? Sp. presque arrondie un peu elliptique transversalement ayant 6  $\mu$  de hauteur sur 8  $\mu$  la. Ligne de suture en crête aigue. Enveloppe striée de lignes ondulées parallèles au bord sutural. 2 capsules polaires rondes de 3—3,5  $\mu$ .

Rein de Bufo lentiginosus G. Shaw (lumière des tubes urinifères), de Rana esculenta L. et R. temporaria L. [R. fusca].

L. agilis (Thél.) 1892 Ceratomyxa a., Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., e.115
 p. 962 1894 C. a., Gurley in: Rep. U.S. Fish Comm., r. 18 p. 275 1895 Leptotheca a.,
 Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, r. 26 p. 332 t. 7 f. 11, 29—31.

Masse plasmique allongée, terminée en pointe en arrière, arrondie antérieurement (fig. 152). L. 85  $\mu$  sur 20—25  $\mu$  la. Extrémité postérieure parfois laciniée en plusieurs lobes. Entpl. avec quelques globules graisseux localisés à la partie antérieure. Psdp. localisés à l'extrémité antérieure, longs (40—50  $\mu$ ) filiformes, produisant des mouvements rapides à la façon de rames. Disporée. Sp. ovalaires un peu allongées; le grand diam. atteint environ 2 fois le diam. sutural. L. 11—12  $\mu$  sur 6—7  $\mu$ .

Vésicule biliaire de Trygon pastinaca (L.) [T. vulgaris] et Scorpaena sp.

3. **L. elongata** Thél. 1895 L. e., Thélohan in: Bull, sci. France Belgique, v. 26 p. 332 t. 8 f. 37, 38.

Masse plasmique polymorphe, mais ayant le plus souvent une forme allongée (l. 120  $\mu$ ) atténuée postérieurement et présentant antérieurement une couronne de psdp. lobés ramifiés assez courts (fig. 153). Sp. ovalaires ayant 18—20  $\mu$  sur 12—15  $\mu$ .

Vésicule biliaire de Merluceius merluceius (L.) [M. vulgaris]; Banyuls, Le Croisie.

4. L. polymorpha Labbé\*) 1895 L. elongata (non L. elongata Thél. antea, err.!), Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 332.

Masse plasmique très polymorphe, les unes en massue à psdp. lobés ou filiformes, d'autres étoilées avec de longs appendices, ayant jusqu'à 25  $\mu$  l., d'autres irrégulièrement sphériques à psdp. filiformes. Masses plasmiques se groupant en amas souvent considérables. Cytpl. granuleux presque homogène avec vac. (?) accidentelles. Sp. ayant 18—20  $\mu$  sur 10—12  $\mu$ . Filament capsul. ayant 40  $\mu$ .

Vésicule biliaire de Phycis phycis (L.) [P. mediteranea]; Banyuls.

5. **L. parva** Thél. 1895  $L.\ p.,$  Thélohan in: Bull. sci. France Belgique.  $\varepsilon.$  26 p. 333 t. 8 f. 23–25.

Masse plasmique sphérique ou subsphérique, quelquefois en massue, ne dépassant pas 12—15  $\mu$  de diam. Psdp. lobés. Sp. petites, recourbées en arc, ayant 8—10  $\mu$  sur 3—4  $\mu$  (fig. 154).

Vésicule biliaire de Scomber scombrus L.; Marseille, Le Croisic, Le Vivier.

6. L. hepseti Thél. 1895  $L.\ h.$ , Thélohan in: Bull. sci. France Belgique,  $v.\ 26$  p. 334.

Masse plasmique? Sp. triangulaire avec angles arrondis, en coupe optique, ayant 12—15 μ sur 7—8 μ.

Vésicule biliaire d'Atherina hepsetus L.; Marseille. Rare.

L. renicola Thél. 1895 L. r., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 333.

Masse plasmique petite, à caractères mal déterminés. Sp. presque globuleuse ayant 10  $\mu$  sur 8  $\mu.$ 

Tubes rénaux de Scomber scombrus L.; Marseille, Le Croisic.

**L. perlata** (Gurley) 1883 "Psorospermies de l'Acerina cernua", Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 201—204 f. 44 | 1893 Myxobolus perlatus, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 415 | 1894 Chloromyxum (Sphaerospora) perlatum, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 272 t. 40 f. 2.

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Renseignement dû à Mr. le Pr. Henneguy: Dans le mémoire de Thélohan, l'espèce s'appelle *L. elongata*, faute d'impression, sans doute, pour *L. polymorpha*. Nous avons donc dû donner le nom de *polymorpha*. A. Labbé.

Sp. elliptique à ligne suturale nette perpendiculaire à l'axe transversale de la sp.; celui-ci plus long que la ligne suturale. Epaississement de l'enveloppe au niveau du fond des valves. Capsules polaires petites, convergentes (fig. 155).

Acerina cernua (L.).

## 3. Gen. Ceratomyxa Thél.

1892 Ceratomyxa, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v.4 p. 169, 171, 175 | 1893 C., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 411—420 | 1894 C., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 274 | 1895 C., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 334.

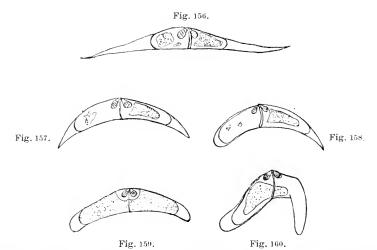


Fig. 156. C. sphaerulosa. Sp. Fig. 157. C. arcuata. Sp. Fig. 158. C. globulifera. Sp. Fig. 159. C. truncata. Sp. Fig. 160. C. reticularis. Sp. (d'après Thélohan).

Myxosporidies disporées. Sp. bivalve. Chaque valve a la forme d'un cône creux, se terminant en pointe plus ou moins aigue. Ces 2 cônes sont soudés par leurs bases. Il y a parfois des sp. à 3 valves (Tératol.). Chez les sp. non mûres, les prolongements des valves sont repliés sous la sp.

7 espèces et 2 sous-espèces. Différenciation des espèces: Masses plasmiques régulières à psdp. lobés — 2. Masses plasmiques irregulières découpées en longs appendices - 4. Masse plasmique en massue à extrémité postérieure amincie — 3. Masse plasmique presque sphérique . . . . . 3. C. pallida . . . . . . p. 90 Masse plasmique bourrée de petites sphères à granules jaune-brun . . . . . . . . . . . . . . . . 1. C. sphaerulosa . . . p. 90 Masse plasmique avec seulement quelques globules graisseux . . . . . . . . . . . . 2. C. arcuata Sp. à valves égales et symétriques — 5. ) Sp. à valves inégales et asymétriques — 6. Sp. à valves conoïdes . . . . . . . . . . . . 5. C. appendiculata . . p. 91

Sp. à valves tronquées (fig. 159) . . . . . . 6. C. truncata . . . . . p. 91

	Sp. ayant une des valves tron	quée, l'antre					
6	conoïde (fig. 158)		4. C.	globulifera			p. 90
	conoide (fig. 158) Sp. avec les 2 valves tronquées,	l'une d'elles					
- (	rabattue en arrière (fig. 160)		7. C.	reticularis			p. 91

1. **C. sphaerulosa** Thél. 1892 *C. s.*, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 *v.* 4 p. 171 | 1894 *C. s.*, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., *v.* 18 p. 277 t. 41 f. 4 | 1895 *C. s.*, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, *v.* 26 p. 334 t. 7 f. 1—3.

Masse plasmique ordinairement allongé un peu atténué aux extrémités, et renflé à la partie médiane. Psdp. lobés, à l'extrémité antérieure; masse plasmique parfois presque sphérique. L. varie de  $80-100~\mu$  sur  $30-40~\mu$  la. Entpl. jaunâtre ou jaune verdâtre, bourré de sphérules claires (de 5  $\mu$  environ de diam.); chacune de ces sphérules montre de petits granules jaune bruns ou verdâtres. Disporée. Sp. très grande mesurant  $90-100~\mu$  de la. sur  $10-12~\mu$  de hauteur (au niveau du bord sutural). Capsule polaire de  $6-7~\mu$  sur  $5~\mu$  la. Sporpl. n'occupant qu'une des valves; dans l'autre valve existe un reste de plasma (fig. 156).

Vésicule biliaire de Mustelus canis (Mitchill)  $[M.\ vulgaris]$  et Galeus galeus (L.)  $[G.\ canis]$ ; St. Valéry en Caux, Roscoff.

2. **C. arcuata** Thél. 1892 *C. a.*, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 115 p. 1091 | 1894 *C. a.*, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 275 | 1895 *C. a.*, Thélohan in: Bull. sei. France Belgique, v. 26 p. 335 t. 7 f. 16—19.

Masse plasmique en massue avec psdp. lobés, aigus, presque toujours localisés à l'extrémité antérieure ; l'autre extrémité en pointe atténuée. Entpl. avec globules graisseux rares, et globules réfringents. L. 35—40  $\mu$  sur 12—15  $\mu$ . Psdp. d'environ 10  $\mu$ . Disporées. Sp.: la. 20—30  $\mu$  sur 5—8  $\mu$  de diam. sutural; valves parfois acuminées, parfois courtes et arrondies (fig. 157).

2 sous-espèces:

2a. C. arcuata (typica) Thél. 1895 C. a. (part.), Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 336.

Dans la vésicule biliaire. Pagellus centrodontus (Delar.), Crenilabrus melops (L.) et Motella tricirrata (Bl.); Roscoff, Concarneau.

2 b. C. arcuata scorpaenarum Labbé\*) 1895 C. a. (part.), Théidhan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 336.

Masse plasmique avec globules refringents plus petits et psdp. moins développés. Vésicule biliaire de Scorpaena scrofa L. et S. porcus L.; Marseille, Banyuls.

3. C. pallida Thél. 1895 C.p., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique. v.26 p. 336.

Masse plasmique de petite taille, ordinairement sphérique ne dépassant pas 16—20 µ de diam. Psdp. courts, lobés. Protpl. pâle. Monosporée? Sp. de 25—30 µ sur 5 µ de diam. sutural.

Vésicule biliaire de Box boops (L.) et B. salpa (L.); Marseille, Villefranche.

4. C. globulifera Thél. 1895 C. g., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, c. 26 p. 338 t. 8 f. 42, 43.

Masse plasmique polymorphe avec prolongement de l'entpl. Entpl. rempli de petits globules réfringents. Sp. allongées, inéquivalves: une des

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Cette deuxième forme, non nommée par Thélohan, a du recevoir un nom de sous-espèce. A. Labbé.

valves est obtuse, l'autre effilée, plus longue (fig. 158). L. 50 μ. Diam. sutural 10 µ.

Vésicule biliaire de Merluccius merluccius (L.) [M. vulgaris]; Marseille, Banyuls.

5. C. appendiculata Thél. 1892 C. a., Thélohan in: C.-R. Ac. Sei., v. 115 p. 963-964 1894 C. a., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 277 | 1895 C. a., Thelohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 337 t. 7 f. 4.

Masse plasmique polymorphe, sphérique, spatuliforme, oviforme, en massue, etc. En général 1-6 prolongements de longueur double ou triple de la masse du corps. Psdp. lobés, filiformes ou allongés avec renflements. Disporée. Sp. de 50 \mu sur 5-7 \mu de diam. sutural.

Vésicule biliaire de Lophius piscatorius L. et L. budegassa Spin.; Roscoff, Le Croisic. Marseille. Banyuls.

6. C. truncata Thél. 1895 C. t., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 336 t. 8 f. 50-52.

Masse plasmique ordinairement arrondie, à psdp. lobés quelquefois très allongés parfois très actifs. Entpl. finement granuleux avec globules graisseux groupés en amas irréguliers ou en cercle. Disporée. Sp. de 25 µ sur 5 \( \mu\) de diam, sutural. Prolongements valvaires courts et tronqués (fig. 159). Sporpl. occupant toute la cavité de la sp. Sp. à 3 valves fréquents.

Vésicule biliaire de Clupea pilchardus Walb., [Alosa sardina]; Marseille, Villefranche.

7. C. reticularis Thél. 1895 C. r., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 337 t. 7 f. 26, 27.

Masse plasmique très polymorphe, souvent sphérique ou en massue. Prolongements de la masse du corps filiformes, ou portant des renfléments. Entpl. réticulé. Sp. à prolongements valvaires courts, tronqués; l'une des valves est recourbée en arrière (fig. 160). L. 45—50  $\mu$  sur 12—15  $\mu$  (diam. sutural).

Vésicule biliaire de Trachinus draco L.: Banyuls.

# 4. Gen. Myxidium Bütsch.

1882 Myxidium, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 593.

Myxidiidae disporées ou polysporées. Sp. plus ou moins régulièrement fusiformes avec une capsule polaire à chaque extrémité. Le grand axe de la sp. se confond avec le grand diam, sutural,

3 espèces certaines, 3 incertaines.

1

Différenciation des espèces certaines:

Grand axe des capsules polaires se confondant avec celui de la sp. . . . . . . . . . . . 1. M. lieberkühni . . p. 91

- Grand axe de la sp. recourbé en S. 2.  $\int$  Sp. ayant 8 -9  $\mu$  de l. sur 4-5  $\mu$  de la. . . . . 2. M. incurvatum . . p. 92
- † Sp. ayant 15—20 μ de l. sur 7-8 μ de la. . . . 3. M. sphaericum . . p. 92
- 1. M. lieberkühni Bütsch. 1854 "Psorospermien", Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 5, 6, 349 t. 14 f. 1-4 | 1854, Lieberkühn in: Bull. Ac. Belgique, v. 21 p. 2, 23 | 1879. Leuckart. Paras., ed. 2 v. 1 p. 246 f. 98 | 1880. Gabriel in: Jahresber. Schles. Ges., v. 57 p. 188 | 1881 .. Myxosporidien", Bütschli in: Z. wiss. Zool., v. 35 p. 630 -648 t.31 f.25-40 1882 Myxidium Lieberkühnii, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn..







Fig. 162.



Fig. 163.

Fig. 161.

M. histophilum. Sp.

Fig. 162. M. incurvatum. Sp.

Fig. 163.

M. lieberkühni. Sp. (d'après Thélohan).

v.1 p. 593—595 t. 38 f. 12—15 | 1883, Balbiani in: J. Microgr., v.7 p. 198, 201—202 textf. 64 | 1890 M. L., L. Pfeiffer in: Arch. path. Anat., v. 122 p. 559 | 1891 M. L., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 20, 91, 105, 127 f. 52—55 | 1893 M. L., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 410 | 1893 M. L., Braun in: Centralbl. Bakter., v. 14 p. 738 | 1894 M. L., Braun in: Centralbl. Bakter., v. 15 p. 87 | 1894 M. L., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 283 t. 43—46, t. 47 f. 1—5 | 1895 M. L., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 340 t. 7 f. 32; t. 8 f. 44, 48 | 1896 M. L., L. Cohn in: Zool. Jahrb. Anat., v. 9 p. 229 t. 17.

Masse plasmique de forme variable avec psdp. lobés ou filiformes immobiles. Entpl. coloré en jaune chez individus âgés, renferme des globules jaunes, des globules graisseux et souvent des cristaux d'hématoïdine. Reproduction des stades jeunes non sporulant par bourgeonnement (Cohn). Polysporées. Sp. fusiformes allongées à capsule striée longitudinalement (fig. 163). Capsule polaire à chaque extrémité; le grand axe des capsules coïncide avec celui de la sp. L. de la sp. 18—20  $\mu$  sur 5—6  $\mu$  de la.

Vessie urinaire d'Esox lucius L. et de Lota lota (L.) [L. vulgaris].

2. **M.** incurvatum Thél. 1892 *M.?* incurvatum, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci.,  $v.115\,$  p. 1093—1094 | 1895 *M. i.*, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique,  $v.26\,$  p. 341 t. 8 f. 53, 54.

Masse plasmique de petite taille en amas considérables, à cytpl. pâle, et nombreux globules réfringents. Disporée. Sp. fusiforme irrégulière; le grand axe incurvé en S (fig. 162). Capsules polaires dirigées en sens inverse. L. de la sp. 8—9  $\mu$  sur 4—5  $\mu$  de la. Filament atteignant 10—15  $\mu$ .

Vésicule biliaire de Nerophis aequoreus (L.) [Entelurus a.], Syngnathus acus L., Callionymus lyra L., Blennius pholis L., Trachinus draco L., Scorpaena scrofa L.; Roscoff. Concarneau, Marseille, Banyuls.

3. **M. sphaericum** Thél. 1895 *M. sphericum* (corr. sphaericum), Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 341 t. 7 f. 28.

Masse plasmique, sphérique ou subsphérique ne dépassant pas  $20-22~\mu$ , à psdp. lobés; cytpl. finement granuleux, renfermant de petits granules réfringents chez les individus sporifères. Sp. incurvées en S avec filament visible à l'état frais, avant  $15-20~\mu$  sur  $7-8~\mu$ . Filament de  $60~\mu$ .

Vésicule biliaire de Belone acus Risso, Belone belone (L.)  $[B.\ vulgaris];$  Banyuls, Vivier sur Mer.

 ${\bf M.}$ histophilum Thél. 1895  ${\bf M.}$ h., Thélo<br/>han in: Bull. sci. France Belgique, v.26 p.341 t.8 f.49.

En petits amas dans les tissus. Sp. fusiformes à enveloppe striée longitudinalement, de forme irrégulière, souvent étranglée à la partie médiane (fig. 161). L. de la sp. 15  $\mu$ .

Tissu conjonctif du rein et de l'ovaire de Leuciscus phoxinus (L.) [Phoxinus laevis].

**M. sp.**, Leydig 1851 "Psorosperm von Raja batis", Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 226, 234 t. 8 f. 4g | 1852, Leuckart in: Archiv für physiologische Heilkunde, v. 11 p. 436 f. 216 | ?1894 Myxidium, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 290 t. 47 f. 6.

Canaux biliaires de Raja batis L.

**M.** danilewskyi Laveran 1887 "Myxosporidie", Danilewsky in: Arch. Slav. Biol., v. 3 p. 35 t. 11 f. 58 | 1897 Myxidium Danilewskyi, Laveran in: C.-R. Soc. Biol., v. 49 p. 725.

Masse plasmique? Disporée. Sp. fusiforme allongée, parfois un peu incurvée. L. 10  $\mu.$  Capsules polaires petites, aux extrémités.

Rein d'Emys orbicularis (L.) [Cistudo europaea].

## 5. Gen. Sphaeromyxa Thél.

1892 Sphaeromyxa, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 115 p. 1091—1093.

Masse plasmique en lame aplatie discoïde, pouvant se replier sur elle-même en formant une sphère opaque polyzoïque. Ectpl. à psdp. arrondis et mouvements lents. Entpl. réticuleux à mailles larges, plus serrées à la périphérie. En certains points, amas plus compacts d'entpl. sporifère. Sp. fusiformes à extrémités tronquées, striées longitudinalement. Une capsule à chaque extrémité. Filament enroulé autour d'un axe perpendiculaire au grand axe de la capsule: ce filament est court, conique et creux.

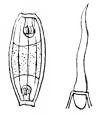


Fig. 164. S. balbianii. Sp. & Filament (d'après Télohan).

1 espèce.

1. S. balbianii Thél. 1892 S. B., Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 115 p. 1091— 1093 1894 S. b., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 282 | 1895 S. b., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 342 t. 8 f. 54-64.

Caractères du genre. Masse plasmique atteignant 3-4 mm. Sp. 15  $\mu$ sur 5 \mu de la. Filament de 15 \mu.

Vésicule biliaire de Motella tricirrata (Bl.), M. maculata (Risso), Cepola rubescens L.; Roscoff. Concarneau. Marseille, Banyuls.

### 6. Gen. Cystodiscus Lutz

1889 Cystodiscus, Lutz in: Centralbl. Bakter., v.5 p. 84—88 | 1895 Sphaeromyxa (part.). Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 342-343.







C. immersus. Sp. (d'après Lutz).

1 espèce.

Masse plasmique lenticulaire biconvexe à ectpl. transparent, membraneux, à entpl. formé de grandes vésicules polygonales par pression réciproque; sans mouvements amoeboïdes, ni changements de forme. Sp. à symétrie bilatérale antero-postérieure, avec une capsule à chaque extrémité. Plan de suture oblique par rapport au grand axe.

1. C. immersus Lutz 1889 C. i., Lutz in: Centralbl. Bakter., v. 5 p. 84 -88 f. 1—10 | 1893 C. i., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., c. 11 p. 413 | 1894 C. i., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 279 t. 42 f. 1—10 | 1895 Sphaeromyxa immersa, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 343.

Caractères du genre. Masse plasmique de 1,5—2 mm sur 5 \mu de la. Sp. globuleuses, légèrement ovalaires ayant 12-14 \mu sur 9-10 \mu. Filament de 50-70 u.

Vésicule biliaire de Bufo marinus (L.) [B. agua] et Leptodactylus ocellatus (L.) [Cystignathus o.]; Brésil.

# 7. Gen. Myxosoma Thél.

1892 Myxosoma, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 175 | 1893 Chloromyxum (part.), Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 419.

Sp. en forme d'ovoïde aplati, allongées à extrémité antérieure amincie. 2 espèces.

1. M. dujardini Thél. 1841 "Psorospermien von Cyprinus rutilus" (part.), J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 481—486 t. 16 f. 4b, c | 1843, J. Müller in: Archives de Médecine comparée, v. 1 p. 226 t. 9 f. 4b, c | 1843, Rayer in: Archives de Médecine comparée, v. 1 p. 260 | 1845. Dujardin, Helm., p. 644 t. 12 f. 12 | 1853, Robin, Hist. nat. Végétaux Parasites, p. 299 t. 14 f. 6 | 1892 Myxosoma Dujardini, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 175 | 1895 M. D., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 343 t. 9 f. 89—91 | 1893 Chloromyxum D., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 419 | 1894 C. (Sphaerospora) D., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 273 t. 40 f. 4—7.



Fig. 166.

M. dujardini.

Sp. (d'après
Thélohan).

Kystes blancs, étroits, ramifiés ou irréguliers, ayant 1—1,5 mm. Sp. ovoïde aplatie à petite extrémité très amincie, un peu courbée latéralement. L. 12—13  $\mu$  sur 7—8  $\mu$ . 2 capsules polaires à la petite extrémité. Sp. ayant parfois un prolongement caudal.

Branchies de Leuciscus erythrophthalmus (L.) [Scardinius e.] et Leuciscus rutilus (L.).

2. M. ambiguum Thél. 1895 M. a., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v.26 p.344.

Masse plasmique arrondie, sphérique ou ovoïde à psdp. lobés courts. Entpl. avec nombreux granules réfringents. Sp. ovoïde; 18—20 μ l. sur 10 μ de la. Capsules polaires divergentes, éloignées l'une de l'autre et dans l'extrémité la plus large.

Vessie urinaire de Lophius piscatorius L.; Le Croisic.

# 2. Fam. Chloromyxidae

1892 Chloromyxidae, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 173.

Sp. à 4 capsules polaires.

1 genre avec 6 espèces.

# 1. Gen. Chloromyxum Ming.

1890 Chloromyxum, Mingazzini in: Boll. Soc. Napoli, v.4 p. 160 | 1892 C., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v.4 p. 173—176 | 1893 C. (part.), Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 411—418.

Sp. à 4 capsules polaires.

6 espèces.

Différenciation des espèces:

 $1 \begin{cases} ext{Sp. appendicul\'ees} = 2. \\ ext{Sp. non appendicul\'ees} = 3. \end{cases}$ 

3 { Capsules polaires disposées à un seul pôle — 4. Capsules polaires disposées par paires aux 2 pôles 3. C. diploxys . . . . p. 95

4	Sp. en forme de pyramide quadrangulaire a aretes courbes (fig. 170)		
5 {	Sp. sphérique ou subsphérique	5.	C. fluviatile p. 96
	Sp. piriforme ou ovoïde acuminée	6.	C. mucronatum p. 96

1. C. leydigi Ming. 1851 "Psorospermien von Raja batis", Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 225—234 t. 8 f. 4a—f | 1852, Leuckart in: Archiv für physiolog. Heilkunde. v. 11 p. 435 t. 1 f. 22 | 1854, Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 352 t. 14 f. 5. 6 | 1890 Chloromyxum Leydigi, Mingazzini in: Boll. Soc. Napoli, v. 4 p. 160—164 | 1892 C. L., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 166. 169—170, 176 | 1893 C. L. + C. incisum, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 418—419 | 1894 C. L. + C. i., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 259—260 t. 37 f. 1—7. t. 38, t. 39 f. 1—3 | 1895 C. L. + C. i., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 345, 346 t. 7 f. 6—11.

Masses plasmiques polymorphes, sphériques ovalaires, ou irrégulières. Ectpl. à psdp. lobés, ramifies, réunis en bouquets ou sétiformes. Entpl. rempli de globules jaunes (variable de luteus, flavus, citrinus, aurantiacus). Polysporée. Chaque sphère primitive ne donne qu'une sp. Sp. ovoïde à bord sutural formaut antérieurement une pointe mousse, formant en arrière, un petit appendice quadrangulaire d'où semblent partir en faisceaux des filaments très fins. Chaque valve, ovalaire, montre des stries dirigées parallèlement au bord postérieure; ces stries sont en réalité des crêtes aigues (fig. 167, 168). 4 capsules polaires à la petite extrémité. L. 8 μ environ.

Vésicule biliaire des Plagiostomes: Rhina squatina (L.) [Squatina angelus], Spinax spinax (L.) [S. vulgaris], Scyllium canicula (L.). Raja batis L.. Torpedo narce Risso. T. torpedo (L.) [T. marmorata], Acanthias acanthias (L.) [A. vulgaris], Raja clavata L.. R. undulata Lac. [R. alba], Trygon pastinaca (L.) [T. vulgaris]; Roscoff. Concarneau, Marseille. Banyuls, Etats Unis, etc.

2. **C. caudatum** Thél. 1895 *C. c.*, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique. *c*.26 p.346 t.7 f.36.

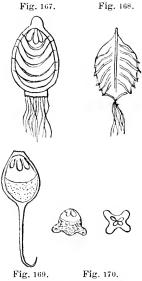


Fig. 169. Fig. 170.
Fig. 167 & 168. C. leydigi.
Sp. de face et de profil.
Fig. 169. C. caudatum. Sp.
Fig. 170. C. quadratum.
Sp. de face et de profil.
(d'après Thélohan).

Masse plasmique jaunâtre. à psdp. lobés. Sp. ovalaire ou sphéroïde, renfermant 4 capsules polaires à une extrémité, et possédant à l'autre extrémité un appendice simple ou bifurqué (fig. 169). L. 18  $\mu$ , dont 8  $\mu$  pour la partie antérieure, et 10  $\mu$  pour l'appendice. La. 6—7  $\mu$ .

Vésicule biliaire de Molge cristata (Laur.) [Triton cristatus]; Rennes.

3. C. diploxys (Gurley) 1866, Balbiani in: J. Anat. et Physiol., ε. 3 p. 600—602 | 1867. Balbiani in: J. Anat. et Physiol., ε. 4 p. 275, 335 t. 12 f. 10—12 | 1882. Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., ε. 1 p. 590 | 1890, L. Pfeiffer in: Arch. path. Anat., ε. 122 p. 559 | 1890, Thélohan in: Ann. Microgr., ε. 2 p. 193 | 1892. Henneguy & Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., ε. 44 p. 587 | 1893 Cytodiscus? diploxys, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., ε. 11 p. 411 | 1894 C.? d., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., ε. 18 p. 281 t. 42 f. 11—13 | 1895 Chloromyxum d., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, ε. 26 p. 347.



Kystes sphériques, de 230  $\mu$  de diam. Sp. elliptiques un peu aplaties avec 4 capsules polaires disporées d'ordinaire par paires aux 2 extrémités de la sp. (fig. 171).

Cavité abdominale de Tortrix viridana (L.) [Pyralis v.].

Fig. 171.
C. diploxys.
Sp. (d'après Balbiani).

Fig. 27.
Balbiani).

4. C. quadratum Thél. 1891, L. Pfeiffer (d'après C. A. Pekelharing).
Frotoz. Krankh., ed. 2 p. 111 f. 46—49 | 1893, L. Pfeiffer, Unters.
Krebs, p. 81 | 1895 Chloromyxum quadratum, Thélohan in: Bull. sci.
France Belgique, v. 26 p. 347 t. 9 f. 100.

Jeunes stades intramusculaires. Masse plasmique? Kystes? Sp. en pyramide quadrangulaire à arêtes courbes et à angles arrondis: 4 capsules polaires à la petite extrémité (fig. 170). L. 6  $\mu$ , la. 5  $\mu$ . Filaments 8—10  $\mu$ .

Muscles de Syngnathus acus L., Trachurus trachurus (L.) [Caranx t.], Nerophis aequoreus (L.) [Entelurus a.], Callionymus lyra L., Coris julis (L.) [Julis vulgaris]; Helder, Roscoff et Concarneau, Marseille.

5. **C.** fluviatile Thél. 1892 *C. f.*, Thélohan in: Bull. Sõc. philom., ser. 8 v. 4 p. 173—176 f. 2 | 1893 *C. f.*, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 418 | 1894 *C. f.*, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 264 t. 39 f. 4 | 1896 *C. f.*, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 346 t. 7 f. 21, 22.

Masses plasmiques jeunes incolores; jaunâtres à l'état adulte. Forme variable et mobile, variant de 25—30  $\mu$ . Psdp. lobés sans place fixe. Polysporées. Sp. sphériques, ayant 7—8  $\mu$ . Bord sutural avec très légères gaufrures.

Vésicule biliaire de Leuciscus cephalus (L.) [Squalius c.].

6. C. mueronatum Gurley 1854 "Psorospermie von Gadus lota", Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 352—353, 368 t. 14 f. 5—6 1854. Lieberkühn in: Bull. Ac. Belgique, r. 21 p. 22 1879, Leuckart, Paras., ed. 2 r. 1 p. 248 f. 99a 1882, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., r. 1 t. 38 f. 17 1883, Balbiani in: J. Microgr., r. 7 p. 201, 203 f. 45 1887, Koch in: Encyklopädie der gesammten Thierheilkunde und Thierzucht, r. 4 p. 94 f. 668 1894 Chloromyxum mucronatum. Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 264 t. 39 f. 5—6.

Masse plasmique sphérique ou ellipsoïde, rarement irrégulière, avec globules répartis irrégulièrement. Sp. de 8  $\mu$  avec capsules polaires de 4  $\mu$ ; subglobuleuse, un peu acuminée antérieurement. 4 capsules polaires en croix.

Vessie urinaire de Lota lota (L.) [L. vulgaris].

# 3. Fam. Myxobolidae

1891 Myxosporidieae, Perugia in: Boll. sci., v. 13 p. 23 † 1892 "Myxobolées", Thélohan in: Bull. Soc. philom., scr. 8 v. 4 p. 173 | 1893 Myxobolidae, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 413 | 1895 "Myxobolidées", Thélohan in: Bull. sci. France Belgique. v. 26 p. 347.

Masses plasmiques rares. Ordinairement à l'état de kystes dans les tissus. Ordinairement polysporées. Sp. avec 1—2 capsules polaires. Sporpl. avec vacuole colorable en rouge brun par l'iode.

 $2\,$  genres,  $18\,$  espèces certaines et  $15\,$  incertaines,  $6\,$  sous-espèces et  $1\,$  variété.

Différenciation des genres:

Sp. sans prolongement caudal, ovoïde ou ellipsoïde avec

1—2 capsules polaires . . . . . . . . . . . . . . . 1. Gen. Myxobolus . p. 97 Enveloppe de la sp. munie d'un prolongement caudal.

2 capsules polaires . . . . . . . . . . . . . . . 2. Gen. Henneguya . p. 101

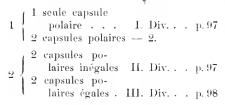
## 1. Gen. **Myxobolus** Bütsch.

1882 Myxobolus. Bütschli in: Bronn's Fig. 172. Kl. Ordn., c. 1 t. 38 f. 6-10 1885 M., Lankester in: Enc. Brit., ed. 9 r. 19 p. 855 1890 M., Thélohan in: Ann. Microgr., c. 2 p. 213 | 1893 M. (part.), Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 411 | 1891 Myxosporidium, Perugia in: Boll. sei., v. 13 p. 23.

Sp. ovoïdes ou ellipsoïdes aplaties. 1-2 capsules polaires. Vac. à contenu iodophile.

13 espèces certaines et 8 incertaines. divisées en 3 divisions.

Différenciation des espèces certaines:















rìg	. 175.		Fig. 176.		Fig. 177
ig.	172.	M.	piriformis	d'après	Thélohai
**	173.	**	dispar	*9	=
7*	174.		mülleri	**	77
-	175.		pfeifferi	**	r
-	176.	7	oblongus	(d'après	Gurley)
77	177.	27	globosus	79	7
		Sp.	de face et	de profil	

#### I. Div., Species 1, 2.

1. M. piriformis Thél. 1852, Remak in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 115 t. 5 f. 5, 7 1883 "Psorospermie de la tanche" (part.), Balbiani in; J. Microgr., r. 7 p. 197-198 f. 66 1884 "P. de la t.", Balbiani, Leç. Sporoz., p. 125 f. 47 b—c. ? d—f; t. 4 f. 1, 2, 3a 1891, L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., ed. 2 p. 132 f. 56 | 1892 Myxobolus piriformis. Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 e. 4 p. 177 1893 M. p., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., c. 11 p. 414 '1894 M. p., Braun in: Centralbl. Bakter., c. 15 p. 86 '1894 M. p., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 211 t. 13 f. 3 1895 M. p., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 348 t. 9 f. 116, 117.

Kystes branchiaux très minces, ne formant pas de tumeurs sphériques. mais d'aspect filiformes. Sp. allongées, ovoïdes à petite extrémité pointue (fig. 172). Une seule capsule polaire. L. de la sp. 16—18 \mu sur 7—8 \mu de la. Filament 30 µ.

Branchies, rate, rein de Tinca tinca (L.) [T. vulgaris].

2. M. unicapsulatus Gurley 1841 .. Psorospermien von Labeo niloticus", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 487 t. 16 f. 5a-d 1853, Robin. Hist. nat. Végétaux parasites, p. 299 t. 14 f. 7 | 1893 Myxobolus unicapsulatus, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 414 1894 M. u., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 210 t. 13 f. 1.

Kystes? Masses plasmiques? Sp. piriforme un peu pointue. seule capsule au pôle antérieure, dirigée obliquement.

Labeo niloticus (Forsk.); Nil.

#### II. Div.. Species 3, 4.

3. M. inaequalis Gurley 1841 "Psorospermien von Pimelodus blochii", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 487 t. 16 f. 6a b | 1853. Robin, Hist. nat. Végétaux parasites, p. 299 t. 14 f. 8 \* 1893 Myxobolus inaequalis, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v.11 p.414 | 1894 M. i., Gurley in: Rep. U.S. Fish Comm., v.18 p.212 t.13 f.2

Kystes et masses plasmiques inconnus. Sp. oviforme ayant 2 capsules polaires inégales, mais placées l'une près de l'autre. L. de la sp. 11  $\mu$  sur 7  $\mu$  de la.

Piramutana blochi (C. & V.) [Pimelodus b.], Synodontis schall (Bl. Schn.) [Pimelodus clarias]; Guyane et Surinam.

4. **M. dispar** Thél. 1895 M. d., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v.26 p. 348 t. 9 f. 86.

Sp. ellipsoïdales, un peu ovalaires avec bord sutural un peu gaufré. Capsules polaires inégales, l'une d'elles plus grand et plus grosse (fig. 173). L. de la sp. 10—12  $\mu$  sur 8  $\mu$  la. Capsule polaire de 7  $\mu$  et 5  $\mu$ .

Branchies de Cyprinus carpio L.; muscles et rate de Leuciscus erythrophthalmus (L.) [Scardinius e.l.

#### III. Div., Species 5-13.

5. M. ellipsoides Thél. 1852 "Psorospermie von Tinca chrysitis", Remak in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 144—146 t. 5 f. 5 - 8 | 1854 "P. von Cyprinus tinca", Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 6, 24, 353 t. 2 f. 21—27 | 1863 P., Balbiani in: C.-R. Ac. Sci., v. 57 p. 160 | 1864 P., Balbiani in: Gazette médicale de Paris, v. 19 p. 146 | 1874 P., Moreau in: C.-R. Ass. Franç. v. 2 p. 814 | 1882 Myxosporidie, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn. v. 1 t. 38 f. 19 | 1883 M., Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 199, 201—202 | 1884 M., Balbiani Leç. Sporoz., p. 127—128, 130, 137—140, 142—146, 148 f. 36, 42—44, 46a; t. 3 f. 9 | 1886 M., Railliet, Zool., p. 167 f. 72 | 1888 M., L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, v. 4 p. 404, 417—420 f. 15a c. 1889, Henneguy in: Dictionnaire encyclopédique des Sciences médicales (Paris), v. 119 p. 920 | 1890, Thélohan in: Ann. Microgr., v. 2 p. 198, 200—210 t. 1 f. 2, 3, 12—16—1890, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 111 p. 695 | 1890, L. Pfeiffer in: Arch. path. Anat., v. 122 p. 558, 563 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz, Krankh., ed. 2 p. 130, 133 f. 54, 56 | 1892 Myxobolus ellipsoides, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 177 | 1894 M. e. + M. bicostatus + M. brachycystis + M. sp., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 212, 213, 220, 221 t. 14 f. 1—4; t. 19 f. 1; t. 18—21 | 1895 M. e., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 350 t. 9 f. 112—115.

Sp. ellipsoïde aplatie, un peu allongée. Rebord sutural assez étroit et non gaufré. L. de la sp. 12—14 µ sur 9—11 µ la. Capsules polaires de 4 µ. Noyaux des cellules nématoblastes persistants. Sp. parfois avec 2 plissements (M. bicostatus Gurley). Pas d'appendice triangulaire entre les capsules polaires.

Tissu conjonctif de la vessie natatoire, des branchies, du rein, de la rate, du foie, même de la cornée de Tinca tinca (L.)  $[T.\ vulgaris,\ T.\ chrysitis].$ 

6. **M.** exiguus Thél. ?1891 *Myxosporidium mugilis*, Perugia in: Boll. sci., r. 13 p. 23 t. 1 f. 7, 8 | ?1892 **M**. m., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 r. 4 p. 166 | ?1894 **M**. m. (part.), Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 215 t. 14 f. 5, 6; t. 15 f. 7 | 1895 *Myxobolus exiguus*, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, r. 26 p. 349 t. 9 f. 98.

Sp. petite, ovoïde, à extrémité un peu atténuée. Rebord sutural avec quelques plissements étroits et peu marqués. Un appendice triangulaire entre les capsules polaires. L. de la sp.  $8-9~\mu$  sur  $6-7~\mu$  de la. Filament de  $15~\mu$ .

Branchies de la Brême, Abramis brama (L.); estomac et coecums pyloriques, branchies, rate, rein de Mugil chelo Cuv., M. capito Cuv., M. auratus Risso; Le Vivier sur mer, Banyuls, Marseille.

7. **M. oviformis** Thél. 1854 "Psorospermien von Gobio", Lieberkühn in: Bull. Ac. Belgique, c.21 p.21—22—1890 "Myxosporidie de Cyprinus carpio et Gobio fluviatilis", Thélohan in: Ann. Microgr.. c.2 p.200, 204, 209, 213 t.1 f.8—11 | 1892 Myxo-

bolus oviformis, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 177 | 1893 M. o., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 414 | 1894 M. o., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 214 t. 14 f. 8 | 1895 M. o., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 351 t. 9 f. 79—81.

Sp. ovoïdes aplaties; contour des valves ovalaires; extrémité antérieure très amincie. Rebord sutural lisse. L. de la sp. 10—12  $\mu$  sur 9  $\mu$  de la. Capsules polaires très grandes, ayant environ 6  $\mu$ .

Nageoires, rein, rate de Gobio gobio (L.) [G. fluviatilis].

8. M. mülleri Bütsch. 1881, Bütschli in: Z. wiss. Zool..  $\iota$ , 35 p. 630 t. 31 f. 1  $\div$ 24 1882 Myxobolus mülleri, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn.,  $\iota$ . 1 p. 595 t. 38 f. 6 $\div$ 10 1885 M. m., Lankester in: Enc. Brit.. ed. 9  $\iota$ . 19 p. 835 f. 17  $\dagger$  1892 M. m., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8  $\iota$ . 4 p. 166 $\div$ 167, 178 1893 M. m., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm.,  $\iota$ . 11 p. 414  $\dagger$  1894 M. m., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm.,  $\iota$ . 18 p. 216 t. 16, 17  $\dagger$  1895 M. m., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique,  $\iota$ . 26 p. 349 t. 7 f. 33; t. 9 f. 95 $\div$ 97.

Sp. variables, ordinairement sphériques ou subsphériques. Entre les capsules polaires se trouve un petit appendice triangulaire saillant. Rebord sutural large avec gaufrures (fig. 174). L. de la sp. 10–12  $\mu$  sur 9–11  $\mu$  de la. et 4–5  $\mu$  d'épaisseur. Capsules polaires l. 5  $\mu$ .

Nageoires et branchies de Leuciscus cephalus (L.) [Squalius c.]. rein et ovaire de Leuciscus phoxinus (L.) [Phoxinus laevis]; oeil de Crenilabrus melops (L.), Roscoff.

9. **M.** pfeifferi Thél. 1885. Mégnin in: Bull. Soc. zool. France, ε.10 p. 351 p. 1885, Mégnin in: Bulletin et Mémoires de la Société centrale de Médecine vétérinaire, ε.4 p. 134 p. 134 p. 137 p. 1888 Myxobolus, Ludwig in: Jahresber. Rhein. Fisch.-Ver.. p. 27—36 p. 1890 M., Railliet in: Bull. Soc. Aquic. France, ε.2 p. 117—120 p. 1890 M. L. Pfeiffer in: Arch. path. Anat., ε.122 p. 552, 557 t. 12 f. A (2), C (1—8) p. 1891, L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., ed. 2 p. 100, 105—110, 130 f. 43, 45, 57 p. 1892 M., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 ε.4 p. 168 p. 1892, Henneguy & Thélohan in: Ann. Microgr., ε.4 p. 619 p. 1893 M., Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., ε. 45 p. 267—270 p. 1893, L. Pfeiffer in: Centralbl. Bakter., ε.14 p. 118 p. 130 t. 1 f. 13 p. 16 (part.) p. 1893, Sticker in: Archiv für animalische Nahrungsmittelkunde, ε.8 p. 124 p. 1893, Railliet, Zool., ed. 2 p. 158 p. 1894 M. sp., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., ε.18 p. 225 t. 22 f. 5, 6; t. 23—25 p. 1895 M. Pfeifferi, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, ε.26 p. 350 t. 8 f. 65 p. 78.

Sp. ovoïdes petites. Bord sutural avec quelques plissements. Un petit appendice triangulaire intracapsulaire (fig. 175). L. de la sp. 12  $\mu$  sur 10  $\mu$  de la.

Tous les tissus (muscles, tissu conjonctif du rein, de la rate, de l'intestin, de l'ovaire, etc.) de Barbus barbus (L.) [B. fluciatilis]. En été (mai-septembre) névrilemme (?) de Thymallus thymallus (L.) [T. vulgaris].

10. **M.** lintoni Gurley 1891 "Psorospermie de Cyprinodon variegatus", Linton in: Bull. U. S. Fish Comm.,  $\epsilon$ .9 p. 99—102 t. 3 f. 1—16—1893 Myxobolus Lintoni, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm.,  $\epsilon$ .11 p. 414 | 1894 M. L., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm.,  $\epsilon$ .18 p. 238 t. 26 f. 7—8, t. 27 | 1895 M. L., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique.  $\epsilon$ .26 p. 351.

Masse plasmique? Kystes en masses fungoïdes irrégulieres de 2.5-4 mm de diam., atteignant jusqu'à 10 mm. Sp. biconvexe, lenticulaire, elliptique. L. de la sp.  $13.9~\mu$  sur  $11~\mu$  de la. et  $8~\mu$  d'épaisseur.

Occasionne des tumeurs dans le tissu conjonctif souscutané de Cyprinodon variegatus Lac.; Amérique septentrionale.

11. **M.** globosus Gurley 1893 M, g., Gurley in: Bull, U. S. Fish Comm., c.11 p. 415 | 1894 M, g., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., c.18 p. 241 t. 28 f. 1 3 1895 M, g., Thélohan in: Bull, sçi, France Belgique, c.26 p. 351.

Masse plasmique? Kystes elliptiques allongés ne dépassant pas 500  $\mu$ . Sp. globuleuse, l. 7—8  $\mu$  sur 6  $\mu$  de la. et 5  $\mu$  d'épaisseur. Ligne de suture épaisse (fig. 177).

Lamelles branchiales d'Erimyzon sucetta (Lac.).

12. **M.** oblongus Gurley 1841 "Psorospermieu von Catostomus tuberculatus", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 487—490 t. 16 f. 7—9 1843 "P. de C. t.", J. Müller in: Archives de Médecine comparée. r. 1 p. 229 t. 9 f. 7 -9 1853, Robin, Hist. nat. Végétaux parasites, p. 301 t. 14 f. 9—10 1893 Myxobolus oblongus, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 414 1894 M. o., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm. r. 18 p. 234 t. 26 f. 3—6.

Masse plasmique? Kystes rondes ou elliptiques de 1 mm de diam. à membrane résistante. Sp. bivalve, ronde ou un peu ovalaire. l. 14—17  $\mu$  sur 8—15  $\mu$  la. (fig. 176). Capsules polaires de 5—6  $\mu$ .

Erimyzon sucetta (Lac.); Etats Unis.

13. **M.** transovalis Gurley 1893 *M.* t., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 415 | 1894 *M.* t., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 242 t. 29 f. 1 | 1895 *M.?* t., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 352.

Sp. elliptique à grand axe transversal, l. 6—7  $\mu$  sur 8  $\mu$  de la.

Ecailles de Leuciscus funduloides (Girard)  $[Phoxinus\ f.]$ : Etats Unis, affluent du Potomac.

**M.** merluccii (Perugia) 1891 *Myxosporidium M.*, Perugia in; Boll. sci., v. 13 p. 22 - 24 f. 9—14 | 1893 *Myxobolus? m.*, Gurley in; Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 415 | 1894 *M.? m.*, Gurley in; Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 242 t. 29 f. 2—7.

Merluccius merluccius (L.) [M. vulgaris]; Italie.

**M.** obesus Gurley 1883 "Psorospermie de Vablette", Balbiani in: J. Microgr., c.7 p. 203 f. 43 | 1893 Myxobolus? obesus, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm.. c.11 p. 415 | 1894 M? o., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm.. c.18 p. 239 t. 28 f. 7.

Alburnus alburnus (L.): France, Etats Unis.

M. cycloides Gurley 1841 ... Psorospermien von Cyprinus rutilus", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 481, 486 t. 16 f. 4d—g † 1842, Creplin in: Arch. Naturg., r. 81 p. 63 1843, J. Müller in: Archives de Médecine comparée, r. 1 p. 226 t. 9 f. 4d—g † 1853, Robin. Hist. nat. Végétaux parasites. p. 299 t. 14 f. 6 † 1893 Myxobolus cycloides, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 415 1894 M. c., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 239 t. 28 f. 5.

Masse plasmique? Sp. de 12 µ, ovalaire elliptique.

Pseudobranchies de Leuciscus rutilus (L.); Allemagne, Etats Unis.

M. sphaeralis Gurley 1874 "Psorospermie de Coregonus fera", Claparède in: Lunel. Poiss. Léman. p. 113—114 † 1893 Myxobolus spheralis (corr. sphaeralis), Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 415 | 1894 M. s., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 240.

Kystes de 250 -330 µ. Sp. de 9 µ presque sphérique.

Muqueuse branchiale de Coregonus lavaretus L. [C. fora]: Lac Léman, Etats Unis.

M. sp., Liebk. 1882, (Lieberkühn in:) Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 590
 t. 38 f. 23 † 1890, Thélohan in: Ann. Microgr., v. 2 p. 193 † 1890, L. Pfeiffer in: Arch. path. Anat., v. 122 p. 557 † 1894 Myxobolus, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 214 t. 14 f. 7.

Nais lacustris (L.) [N. proboscidea].

M. sp., Gurley 1894 M., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., c.18 p. 239 t. 28 f. 4.
Kyste? Masse plasmique? Sp. largement elliptique à courbures également convexes. L. de la sp. 14 μ sur 10 μ la. Capsules polaires de 5 μ.

Cavité du corps de Carassius carassius (L.); Etats Unis.

M. zschokkei Gurley 1884 "Psorospermies de Coregonus fera", F. Zschokke in: Arch. Biol., v. 5 p. 234 – 235 t. 10 f. 16 | 1891, Linton in: Bull. U. S. Fish Comm., ε. 9 p. 101 | 1893 Myxobolus ? Zschokkei, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm.. c.11 p. 416 | 1894 M. ? Z., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 244 t. 31 f. 1.

Masse plasmique? Kystes ovales, nombreux, à paroi résistante. Sp. terminée par 2 appendices filiformes.

Tissus intermusculaires de Coregonus lavaretus L. [C. fera].

M. sp., J. Müll. 1841 "Psorospermien von Lucioperca sandra", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 480 t. 16 f. 3a-l | 1843, J. Müller in: Archives de Médecine comparée. v. 1 p. 222-226 t. 9 f. 3a-l | 1845, Dujardin, Helm., p. 644 | 1853, Robin, Hist. nat. Végétaux parasites, p. 295 t. 15 f. 5 | 1894 Myxobolus?, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 240 t. 28 f. 6.

Kystes de 1 - 2 mm. Sp. arrondie.

Muqueuse branchiale de Lucioperca lucioperca (L.) [L. sandra, Stizostethium l.]; Rivières d'Allemagne et Don.

## 2. Gen. **Henneguya** Thél.

1892 Henneguya, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 r. 4 p. 167, 176 | 1895 H., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 352 † 1893 Myxobolus (part.). Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 418 | 1896 M. (part.), L. Cohn in: Zool. Jahrb. Anat., v. 9 p. 227 -272.

Sp. ovoïde à 2 capsules polaires. Extrémité terminale prolongée en 2 appendices valvaires: la cavité de la sp. ne pénètre pas dans ces appendices. Sporpl. avec vac. iodophile.

5 espèces certaines et 7 incertaines, 6 sous-espèces et 1 variété.

1. H. psorospermica Thél. 1882 "Myxosporidie von den Kiemen der Perca fluviatilis", Bütsehli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 t. 38 f. 16 | 1883, Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 202 f. 41, 42 | 1885, Lankester in: Enc. Brit., ed. 9 v. 19 p. 855 f. 17 | 1889, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 109 p. 604 | 1890, Thélohan in: Ann. Microgr., v. 2 p. 202, 207—211 f. 5, 7 | 1890, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., v. 42 p. 604 | 1891 L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., ed. 2 p. 130 | 1892, Weltner in: SB. Ges. naturf. Berlin, p. 28 - 36 f. 1—16 1892 Henneguya psorospermica, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 c. 4 p. 167, 176 | 1895 H. p., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique. c. 26

p. 353 t. 7 f. 34; t. 9 f. 82-84 | 1893 Myxobolus psorospermicus, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 418 | 1894 M. p., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 245, 256 t. 30, 34 | 1896 M. p. + M. textus + M. minutus+M. oviperdus+M. lobosus+M. anurus, L. Cohn in: Zool. Jahrb. Anat.. c.9 p. 261-272 t. 18.

Sp. allongées à partie antérieure fusiforme; capsules polaires allongées presque parallèles. Enveloppe des sp. non striée.

6 sous-espèces:

1 a. H. psorospermica (typica) Thél. 1896 Myxobolus psorospermicus s. str., L. Cohn in: Zool. Jahrb. Anat.. c. 9 p. 261 t. 18 f. 22-24.

Kystes elliptiques blanchâtres ayant  $1.15~\mathrm{mm}$  de l. sur  $850~\mu$  de la. Sp. éparses dans le protpl., rares sur les bords. Sp. ayant 29-38 µ de l. sur 15-20 μ la. Capsules polaires 9 μ de l. sur 2 μ la. Appen-spermica. Sp. dices de 14-18 µ.

Fig. 178. (d'après Thélohan).

Branchies d'Esox lucius L., sous l'épithélium.

1b. H. psorospermica texta (L. Cohn) 1896 Myxobolus textus, L. Cohn in: Zool, Jahrb. Anat., v. 9 p. 262 t. 18 f. 26, 27.

Kystes elliptiques mesurant seulement  $750\,\mu$  sur  $375\,\mu$  de la. Sp. comme la précédente.

Branchies de Perca fluviatilis L.; Pregel.

1 c. H. psorospermica minuta (L. Cohn) 1894 Myxobolus psorospermicus. Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 t. 34 f. 4 | 1896 M. minutus, L. Cohn in: Zool. Jahrb. Anat., v. 9 p. 263 t. 18 f. 29, 30.

Kystes de 130  $\mu$  sur 115  $\mu$  . Sp. l. 28  $\mu$  sur 10 -11  $\mu$  la. Capsules de 11 -14  $\mu$  sur 2 -3  $\mu$  . Prolongements des valves 8 - 17  $\mu$ 

Branchies de Perca fluviatilis L.: Frisches Haff.

1 d. **H. psorospermica oviperda** (L. Cohn) 1892, Weltner in: SB. Ges. naturf. Berlin, p. 28—36 f. 1—16 1894 "Myxobolus cf. Creplini", Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 245 t. 30 1896 M. oviperdus, L. Cohn in: Zool. Jahrb. Anat., v. 9 p. 264 t. 18 f. 28, 31, 32.

Pas de kyste. Masse plasmique nue dans cavité ovalaire dont le contenu est résorbé. Sp. de 28–42  $\mu$  sur 9–10  $\mu$ . Capsules polaires de 9–11  $\mu$  sur 2–3  $\mu$ . Filament de 19  $\mu$  environ.

Oeufs d'Esox lucius L.

1 e. H. psorospermica lobosa (L. Cohn) 1896 Myxobolus lobosus, L. Cohn in: Zool. Jahrb. Anat., r. 9 p. 266 t. 18 f. 17—21.

Kystes jusqu'à 2.5 mm. Sp. de 30 –40  $\mu$  sur 5–6,5  $\mu$ . Capsules polaires de 6  $-8~\mu$  sur 2–2,5  $\mu$ . Filament de 22 – 28  $\mu$ .

Branchie d'Esox lucius L.

1 f. H. psorospermica anura (L. Cohn) 1896 Myxobolus anurus, L. Cohn in : Zool, Jahrb. Anat., v, 9–p, 266–t, 18–f, 25.

Kystes de 600  $\mu$  sur 340  $\mu.$  Sp. ovoïdes de 12—15  $\mu$  sur 4–7  $\mu.$  Capsules polaires de 5–7  $\mu.$  Filaments de 32—38  $\mu.$ 

Branchie d'Esox lucius L.

- 2. H. media Thél. 1854 "Psorospermien von Gasterosteus aculeatus", Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 357 1890, Thélohan in: Ann. Microgr.. v.2 p. 198 t. 1 f. 1 1890, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol.. v.42 p. 604 | 1892 Henneguya media, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v.4 p. 177 | 1895 H. m., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v.26 p. 353 t. 7 f. 20 | 1893 Myxobolus medius, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm.. v.11 p. 416 | 1894 M. m., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm.. v.18 p. 247.
- Sp. allongées fusiformes aigues antérieurement, capsules allongées, presque parallèles à enveloppe striée longitudinalement. L. de la sp. 20—24  $\mu$  sur 5—6  $\mu$  de la. Capsules polaires 4—5  $\mu$ .

Tubes du rein et ovaire de Gasterosteus aculeatus L. et G. pungitius L.

- 3. **H. brevis** Thél. 1854 "Psorospermien von Gasterosteus aculeatus", Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 357 | 1890, Thélohan in: Ann. Microgr., r. 2 | 1890, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., r. 42 p. 604 | 1892 Henneguya brevis, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 r. 4 p. 177 | 1895 H. b., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, r. 26 p. 354 | 1893 Myxobolus b., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 416 | 1894 M. b., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 247.
- Sp. à partie antérieure fusiforme, à queue courte terminée souvent par un petit bouton renflé. L. de la sp.  $14-15~\mu$ , dont  $4-5~\mu$  pour la queue. La, de la sp.  $5-6~\mu$ . Capsules polaires l.  $4-5~\mu$ .

Reins et ovaire de Gasterosteus aculeatus L. et G. pungitius L.

4. **H. schizura** (Gurley) 1841 "Psorospermien von Esox lucius", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 477 – 478 t. 16 f. 1 – 1843, J. Müller in: Archives de Médecine comparée, r. 1 p. 219—222 t. 9 f. 1 | 1845, Dujardin, Helm., p. 643 – 1853, Robin, Hist. nat. Végétaux parasites, p. 292 t. 14 f. 2, 3 – 1854, Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 5 | 1890, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., r. 42 p. 604 | 1893 Myxobolus schizurus. Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 417 | 1894 M. s., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 255 t. 36 f. 1.

Kystes de 440  $\mu$  à 1 mm à membrane délicate. Masse plasmique? Sp. ovales, de 12  $\mu$  de l. sur 6  $\mu$  la., à queues très longues.

Tissu intracellulaire des muscles de l'oeil, de la sclérotique, etc. d'Esox lucius L.; Rivières nord-américaines.

5. H. creplini (Gurley) 1842 "Psorospermien des Kaulbarsches". Creplin in: Arch. Naturg., v.81 p. 61—63 t.1 f. A—E † 1843, Rayer in: Archives de Médecine comparée. v.1 p. 268 | 1845, Dujardin, Helm., p. 644 | 1851, Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 222 | 1852, Leuckart in: Archiv für physiologische Heilkunde, v.11 p. 436 f. 21e | 1853. Robin, Hist. nat. Végétaux parasites, p. 312—314 | 1893 Myxobolus creplini, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v.11 p. 418 | 1894 M. c., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v.18 p. 248 t. 32 f. 1, 2.

Kystes? Masse plasmique? Sp. bivalve avec prolongements valvaires courts. L. de la sp. 17,3  $\mu$  sur 5,3  $\mu$  de la.

Acerina cernua (L.).

H. linearis (Gurley) 1841 "Psorospermien von Pimelodus sebae und Platystoma fasciatum", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 489 t. 16 f. 10 | 1853, Robin, Hist. nat. Végétaux parasites, p. 300 t. 14 f. 11 | 1893 Myxobolus linearis, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 417 | 1894 M. l., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 255 t. 36 f. 2.

Kystes? Masses plasmiques? Sp. très allongée avec appendices valvaires plus longs que la sp.

Cavité branchiale de Pimelodus sebae C. & V. [Rhamdia s.] et Platystoma fasciatum (L.) [Pseudoplatystoma f.]; Rivières de l'Amérique du sud.

Avec 1 variété incertaine:

H. linearis var., (Gurley) 1894 "Myxobolus cf. linearis", Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v 18 p. 253 t. 33 f. 5–8.

Kystes subsphériques d'1 mm de diam. Sp. lancéolée de 19  $\mu$  sur  $5-6~\mu.$  Capsules polaires de 3  $\mu.$  Appendices valvaires 38  $\mu.$ 

Bases des nageoires dorsales d'Amiurus melas (Raf.); Amérique du nord.

H. strongylura (Gurley) 1841 "Psorospermien von Synodontis schall", J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 480 t. 16 f. 2 | 1843, J. Müller in: Archives de Médecine comparée. v. 1 p. 222, 227 t. 9 f. 2 1853, Robin, Hist. nat. Végétaux parasites. p. 295 t. 14 f. 4 1894 Myxobolus strongylurus. Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 249 t. 31 f. 5.

Masse plasmique? Kystes de 2.18 mm. Sp. de 9 μ sur 5.4 μ.

Région céphalique de Synodontis schall (Bl. Schn.); Nil.

H. monura (Gurley) 1880 "Psorosperms in Aphredoderus sayanus", Ryder in: Amer. Natural., ε.14 p. 211 212 f. 1, 2 1892. Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 ε.4 p. 171 | 1893 Myxobolus monurus, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., ε.11 p. 416 | 1894 M. m., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., ε.18 p. 249 t. 32 f. 3, 4.

Kystes lenticulaires, blancs, opaques, nombreux (20). Sp. ovalaire allongée avec appendices presque 3 fois plus longs que la sp.

Aphredoderus sayanus (Gilliams); Amérique septentrionale.

**H. kolesnikovi** (Gurley) 1886 "Psorospermien von Coregonus", Kolesnikov in: Veterin. Vestnik. Kharkoff, r. 5 p. 242 248 t. 1 f. 1 3 1893 Myxobolus Kolesnikovi, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 417 1894 M. K., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 256 t. 35.

Kystes nombreux, ovalaires de  $10-30~\mathrm{mm}$  sur  $7-20~\mathrm{mm}$ . Sp. ovalaires avec prolongements des valves environ 3 fois aussi longs que la sp.

Tissu conjonctif interstitiel des muscles du tronc de Coregonus lavaretus 1. [C. fera]; Russie.



H. macrura (Gurley) 1893 "Myxosporidie d'Hybognathus nuchalis", Evermann in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 10 p. 76 | 1893 Myxobolus macrurus, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 416 | 1894 M. m., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 250 t. 32 f. 5; t. 33 f. 1—4.

Kystes multiples formant des masses dépassant 6 mm. Masse plasmique? Sp. elliptique, arrondie de 10—11  $\mu$  sur 6—8  $\mu$  la. Valves de courbure inégale. Prolongements des valves l. de 30—40  $\mu$  (fig. 179).

Produit des tumeurs dans le tissu conjonctif souseutané de la mâchoire inférieure de Hybognathus nuchalis L. Ag.; Texas.

**H. sp.**, Borne 1886. Borne. Handb. Fischz., p. 211 f. 215 | 1894 *Myxobolus inc. sed.*, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 244 t. 29 f. 8.

Leuciscus rutilus (L.); Allemagne.

**H. sp.,** Clap. 1874 "Psorospermie de Coregonus fera", Claparède in: Lunel, Poiss. Léman, p. 114 | 1894 Myxobolus inc. sed.. Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 253.

Fig. 179. H. macrura. Sp.. (d'après Gurley).

Kystes de 1 mm. Sp. bifurquée.

Branchies de Coregonus lavaretus L. [C. fera]; Lac Léman.

# 2. Ord. Microsporidiida

1883 "Microsporidies" (part.), Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 317 1894 Cryptocystes. Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 113.

Sp. avec 1 seule capsule polaire invisible à l'état frais sans réactif. Sp. très petites.

Habitent les tissus et surtout les muscles de quelques poissons et de nombreux invertébrés.

1 seule famille avec 3 genres, 9 espèces certaines et 44 incertaines.

#### 1. Fam. Nosematidae

1883 "Microsporidies", Balbiani in: J. Microgr., r.7 p. 317 † 1892 "Glugeides", Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 r.4 p. 173 | 1893 Glugeida. Braun in: Centralbl. Bakter.. r.14 p. 739 † 1893 Glugeidae. Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r.11 p. 409 | 1894 G., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm.. r.18 p. 190.

Sp. généralement très petites avec une vac. claire à l'une des extrémités, et à l'autre extrémité une capsule polaire invisible à l'état frais. La sp. est probablement bivalve.

3 genres, 9 espèces certaines et 44 incertaines.

Différenciation des genres:

1 | Sporoblaste sans capsule enveloppante | . . . 1. Gen. Nosema . . . . p. 105 |
| Sporoblaste avec capsule enveloppante | - 2.

2 | Sp. en nombre variable . . . . . . . . 2. Gen. Plistophora . p. 108 | Sp. en nombre constant (8) . . . . . . . 3. Gen. Thélohania . p. 111

Nosema 105

## 1. Gen. Nosema Nägeli

1857 Nosema, Nägeli in: Tagebl. D. Naturf., r. 33 p. 27 & in: Botanische Zeitung, v. 15 p. 760 | 1891 Glugea, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., v.43 p.29 | 1891 G., Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 112 p. 171 | 1891 G., Thélohan in: J. Microgr., v. 15 p. 147 | 1892 G., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 174 | 1892 G., Henneguy & Thélohan in: Ann. Microgr., v. 4 p. 630-636 1893 G., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 409 | 1894 G., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., c. 18 p. 191 | 1895 G., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique. v. 26 p. 356.

Il y a toujours une masse plasmique. Il n'y a pas de membrane enveloppante au sporoblaste.

> Poissons, Arthropodes (Insectes, Crustacés, Arachnides). Fig. 180. N. giganteum 4 espèces certaines et 23 incertaines.

1. N. anomalum Monz. 1838. Gluge in: Bull. Ac. Belgique, v.5 p. 772 f. 1, 2 | 1841. Gluge, Anatomisch-mikroskopische Untersuchungen zur allgemeinen und speciellen Patho- Fig. 183. N. anomalum logie. v. 2 t. 5 f. 4a -c | 1841. J. Müller in: Arch. Anat. Physiol. (d'après Thélohan). Med., p. 491 | 1842. Creplin in: Arch. Naturg., r. 81 p. 64 -65 | 1843, J. Müller in: Archives de Médecine comparée, v. 1 p. 266 -268 | 1843, Rayer in: Archives de Médecine comparée, r. 1 p. 266-270 t. 9 f. 11, 12 1854, Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 9 12, 183 1887 Nosema anomala, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v. 104 p. 1312 † 1893 Glugea a., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 409 † 1894 G. a., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm.. v. 18 p. 193 1888, Henneguv in: Mém. Soc. philom. Centen., p. 170 | 1889, Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., r. 110 p. 921 | 1890, Thélohan in: Ann. Microgr., r. 2 p. 202-212 t. 11 f. 4-17 ' 1891, Garbini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 7 p. 153 1891 Glugea, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., v. 43 p. 29 1891 G., Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., r. 112 p. 170 | 1891 G., Thélohan in: J. Microgr., v. 15 p. 147 | 1892 G., Thélohan in; C.-R. Soc. Biol., v. 44 p. 82 | 84 | 1892 G. microspora, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 155 | 1892 G. m., Henneguy & Thélohan in: Ann. Microgr., c. 4 p. 619, 631, 633-636 1893 G. m., Braun in: Centralbl. Bakter., v. 13 p. 96 | 1895 G. m., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 356 t. 9 f. 1381-42.

Kystes ordinairement sphériques ou subsphériques avec zone fibrillaire Sp. ovoïdes à extrémité un peu atténuée et filament très ectoplasmique. long (fig. 183). L. moyenne 4-4,5 μ sur 3 μ de la. Filament 30-35 μ.

Tissu conjonctif sous-cutané, cornée, ovaire (rarement) de Gasterosteus aculeatus L. et Gasterosteus pungitius L. Aussi chez Latrunculus albus (Parn.) [Gobius (Aphya) a.] (d'après Hennegny).

2. N. punctiferum (Thél.) 1895 Glugea punctifera, Thélohan in: Bull. sei. France Belgique, v. 26 p. 357 t. 9 f. 118. 119.

Sp. ovoïde avant 4-5 \mu de l, sur 3 \mu. Dans la vac. postérieure se trouve un petit globule réfringent (fig. 182).

Tissu conjonctif des muscles de l'oeil de Gadus pollachius L.; Concarneau.

3. N. destruens (Thél.) 1891 Glugea d., Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., v. 112 p. 168 | 1894 G. d., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., c. 18 p. 191 | 1895 G. d., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, r. 26 p. 357 t. 9 f. 120-122.

Sp. ayant 3—3.5  $\mu$  sur 2—2.5  $\mu$ .

Muscles de Callionymus lyra L.; occasionne une dégénérescence musculaire spéciale; Concarneau, Roscoff.

Fig. 180. Fig. 182.

Fig. 181. Fig. 183. Fig. 181. N. marioni Sp. Fig. 182. N. punctiferum 106 Nosema

4. N. ovoideum (Thél.) 1895 Glugea ovoidea, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique.  $c.\,26\,$ p. 357 t. 9 f. 131.

Sp. très petite l.  $2.5 \mu$  sur  $1.5 \mu$ .

Foie de Motella tricirrata (Bl.) et Cepola rubescens L.; Roscoff, Marseille, Banyuls.

N. sp., L. Pfr. 1895 Glugea, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 38.

Leuciscus phoxinus (L.) [Phoxinus laevis]; Allemagne.

**N. acutum** (Thél.) 1895 *Glugea acuta*, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique,  $\varepsilon$  26 p. 358 t. 9 f. 132.

Sp. ovoïde à grosse extrémité renflée, à extrémité antérieure très atténuée, pointue. L. 5  $\mu$  sur 3 –3,5  $\mu$ 

Forme des tumeurs dans le tissu conjonctif des muscles de la nageoire dorsale de Syngnathus acus L. et Nerophis aequoreus (L.) [Entelurus a.].

 ${\bf N.~cordis}$  (Thél.) 1895 Glugea~c., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique,  $v.\,26$ p. 359 t. 9 f. 130.

Sp. ovoïde, à extrémité antérieure acuminée. L. 3 -3.5 µ. La. 2 µ.

Tissu conjonctif et fibres musculaires (?) du coeur de Clupea pilchardus Walb. [Alosa sardina]; Marseille. Forme taches blanches irrégulières sur la face antérieure du ventricule.

N. giganteum (Thél.) 1895 Glugea gigantea, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique. v. 26 p. 359 t. 9 f. 143, 144.

Sp. ovoïde acuminée antérieurement (fig. 180). L. 7-8 µ, la. 5 µ.

Crenilabrus melops (L.). Forme d'énormes tumeurs dans la cavité abdominale (rein?): Roscoff.

**N. marionis** (Thél.) 1895 Glugea M., Thélohan in: Bull. sei. France Belgique,  $\varepsilon$ , 26 p. 360 t. 7 f. 14, 15.

Masse plasmique polymorphe: en massue avec psdp. lobés à la partie antérieure, ou bien sphérique, ou discoïde à psdp. courts irrégulièrement distribués. Entpl. avec petits globules jaunes. L.  $40-55~\mu$ . Sp. ovoïde allongée (fig. 181). La la. de la sp. est comprise  $2^{1}/_{2}$  fois dans la l. Sp. de  $8~\mu$  sur  $3~\mu$ .

Vésicule biliaire de Coris julis (L.) [ $Julis\ vulgaris$ ] et Coris giofredi (Risso) [ $Julis\ g.J$ ; Marseille.

**N.** depressum (Thél.) 1895 Glugea depressa, Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, r.26 p. 360 t. 9 f. 129.

Sp. ovoïde allongée, plus petite que la précédente, mais de même forme. L. 4,5—5  $\mu$  sur 1,5—2  $\mu$ 

Foie de Coris julis (L.) [Julis vulgaris]. Forme sur la surface du foie des taches blanches très petites: Marseille.

**N.** bryozoides (Korotneff) 1892 Myxosporidium b., Korotneff in: Z. wiss. Zool., c.53 p. 591-596 t.  $24 \pm 1895$  Glugen b., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, c.26 p. 359.

Masses plasmiques variant de  $20-200\,\mu$  de diam., arrondies ovalaires ou irrégulières à psdp. courts, lobés. Sp. ovalaires allongées à extrémité antérieure acuminée; à la partie postérieure arrondie se trouve une vac.. à l'autre extrémité un granule brillant (capsules polaires?). L.  $10\,\mu$  sur  $6\,\mu$ .

Spermatoblastes et cavité générale d'Alcyonella fungosa (Pall.): Moscou.

**N.** bombycis Nägeli 1856, Frey & Lebert in: Vierteljahrsschr. Ges. Zürich, r.1 p. 374 | 389 | 1857, Lebert in: Arch. path. Anat., r.13 p. 147 | 149 | 1857, Guérin-Méneville in: Bull. Soc. Acclim., r.4 p. 38-42 | 1857 | N. b., Nägeli in: Tagebl. D.

Nosema 107

Naturf., v. 33 p. 27 & in: Botanische Zeitung. v. 15 p. 760 1858 Panhistophyton ovatum, Lebert in: Berlin. ent. Z.,  $v.2\,$  p. 149—86 | 1859, Cornalia in: Atti Soc. Ital.,  $v.2\,$  p. 255—270 | 1860, Ciccone in: C.-R. Ac. Sci.,  $v.51\,$  p. 260—262 | 1862, Chavannes. Maladies Vers Soie, p. 1-128 t. 1 1863. Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 186 1863, Vlacovich in: Atti Ist. Veneto, ser. 3 v. 9 p. 1127—1160, 1223 1250 1865, Vlacovich in: Atti Ist. Veneto, ser. 3 r. 11 p. 1053 - 1074, 1189-1236 1866, Vlacovich in: Atti Ist. Veneto, ser. 3 v. 12 p. 139 170, 269 298 1866, Balbiani in: C.-R. Ac. Sci., v. 63 p. 388 = 391 | 1866, Balbiani in: J. Anat. et Physiol., v. 3 p. 599 - 604 | 1867, Guérin-Méneville & Chavannes in: Bull. Soc. ent. France, p. 32 34 1867, Balbiani in: C.-R. Ac. Sci., v. 64 p. 691—694 [ 1867, Balbiani in: J. Anat. et Physiol., v. 4 p. 263—276 ] 1867, Béchamp in: C.-R. Ac. Sci., v. 64 p. 873 875 | 1868 Microzymas, Béchamp in: C.-R. Ac. Sci., v. 66 p. 1160—1163, v. 67 p. 102 -105 | 1869, Cantoni in: Rev. Séricicult., v. 3 p. 251 -254 | 1869, Balbiani in: C.-R. Soc. Biol., v. 19 p. 103 -111 | 1869, Hallier in: Z. Parasitenk., v. 1 p. 80-84 | 1869 "Hematozoïdes", Guérin-Méneville in: Rev. Séricicult.. v. 3 p. 287-290 | 1870 "Corpuscules, Organites, Granulins", Pasteur, Maladie Vers Soie, p. 1—327 t. 1—38 <sub>1</sub> 1870, Bordone in: C.-R. Ac. Sci., r. 70 p. 1160—1161 1870 Pleospora herbarum, Crivelli in: Riv. Bachicolt., v. 2 p. 42 | 1875 P. (Stylospora), Hallier in: Z. Parasitenk.. v.4 p. 213 - 262 | 1870 "Corpuscoli Cornalia", Crivelli in: Giorn. Indust. serica, v. 4 p. 18-19 | 1874, F. Cohn in: Jahresber. Schles. Ges., v. 51 p. 45 1876, F. Filippi in: Riv. Bachicolt., v. 8 p. 137 -- 138 + 1877, Carlotti in: Bull. Soc. Acelim., ser. 3 v.4 p. 551—561 † 1882. Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v.1 p. 615 † 1883 "Microsporidies". Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 317 1888, L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, v. 3 p. 469—486 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 135 | 1894 Glugea bombycis, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., v. 46 | 1895 G. b., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 357 t. 9 f. 145.

Sp. ovalaires de 3—4  $\mu$  sur 1,5—2  $\mu;$  sous l'influence de l'acide nitrique la sp. se gonfle (6  $\mu$  sur 3.5  $\mu)$  et il sort un filament de 10—15  $\mu$  l.

Tube digestif. corps graisseux, organes génitaux, oeufs, trachées, corps de Malpighi, tous les organes des larves de Bombyx mori (L.) et Gastropacha neustria (L.). Cause la maladie des Vers à Soie connue sous le nom de Pébrine ou de Gattine.

N. varians (Léger) 1897 Glugea v., Léger in: C.-R. Ac. Sci., v. 125 p. 260 -262. Masses plasmiques dans le coelome (corps graisseux). Kystes à macrosp. nombreuses, ayant 8  $\mu$  avec filament de 100 -160  $\mu$ . Kystes à microsp. (8 microsp.) de 4–5  $\mu$ .

Larves de Simulium ornatum Meig.

**N. sp.,** Balb. 1882 "*Microsporidie (Pébrine*)", Balbiani in: C.-R. Ac. Sci., v. 95 p. 1168—1171 | 1883, Balbiani in: J. Microge., v. 7 p. 409 t. 3 f. 4.

Peut-être identique au précédent.

Larves d'Antherea pernyi (Guér.) [Attacus p.].

**N. sp.,** Balb. 1882, Balbiani in: C.-R. Ac. Sei., v, 95 p. 1168 | 4171 | 1883 "Microsporidie", Balbiani in: J. Microgr., v, 7 p. 409.

Platycleis grisea (F.) [Decticus griseus].

**N. thysanurae** (L. Pfr.) 1895 Glugea t., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 53, 73 f. 28 b, c.

Sp. ovalaire ou fusiforme, de grande taille, avec rainure circulaire longitudinale. Organes génitaux de Podura aquatica L. et autres Podurides (Sminthurus sp.?).

N. sp., L. Pfr. ?1885 "Pébrine". Aimé Schneider in: Tabl. zool.. v. 1 p. 22 t. 9 f. 1 | 1895 Glugea, L. Pfeiffer. Protoz. Krankh.. suppl. p. 52 f. 27 (G. W. Müller descr.?).

Appareil génital, oeufs et corps graisseux des larves d'éphémères (Potamanthus sp.?).

N. sp., Leydig 1863, Leydig (fide: L. Pfelffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 39). Muscles d'Apis mellifera L. N. sp., L. Pfr. 1895, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 39. Vaisseaux de Malpighi de Vespa media Retz.

N. strictum Monz. 1863. Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 188 | 1887 Nosema stricta, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., c. 104 p. 1313.

Sp. ovalaires, fusiformes ou semilunaires, ayant 5 µ l. sur 1,5 µ.

Corps graisseux, tissu conjonctif et muscles de Pachyrhina pratensis (L.) [ $Tipula\ p.J$  et Zygaena filipendulae (L.).

N. sp., Leydig 1855, Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 397 | 1863 Panhistophyton ovatum (non Lebert 1858!), Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 187.

Sp. ovalaires, réfringentes ayant 4 u de l.

Muscles du coeur et du trone d'Aranea diadema L. [Epeira d.].

**N. sp.,** Frey & Lebert 1856, Frey & Lebert in: Vierteljahrsschr. Ges. Zürich,  $\varepsilon$  1 1858, Lebert in: Berlin, ent. Z.,  $\varepsilon$  2 p. 161.

Oeypus olens (Müll.) [Emus o.].

**N. sp.,** Vlacovich 1867, Vlacovich in: Atti Ist. Veneto. ser. 3  $\varepsilon$  11 p. 5. Gryllus campestris L.

N. sp., L. Pfr. 1895 Glugea, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 52. Tubes de Malpighi de Melasoma populi (L.) [Chrysomela p.].

N. sp., L. Pfr. 1895 Glugea. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 52. Kyste avec 8, 12, 16 sp. Larve d'un Coléoptère d'eau douce.

N. sp., Frnz. 1892, Frenzel in: Jena. Z., c. 27 p. 283-285.

Sp. ovoïdes allongées de 12 13 u sur 3,5 u.

Tubes de Malpighi de Statira unicolor Blanch.

**N. sp.,** Frnz. 1885, Frenzel in: Arch. mikr. Anat., r, 26 p. 274 t. 7 f. 4. Sp. de 8  $\mu$  sur 2.5  $\mu$ .

Intestin moyen de Porthesia chrysorrhoea (L.).

# 2. Gen. Plistophora Gurley

1893 Pleistophora (corr. Plistophora), Gurley in: Bull, U. S. Fish Comm..  $\varepsilon.11$  p. 410.

Microsporidie formant de petites vésicules sphériques offrant une capsule mince et renfermant un grand nombre de sp.

1 espèce certaine et 21 incertaines.



Fig. 184. P. virgula. Sp. (d'après L. Pfeiffer).

P. typicalis Gurley 1890. Thélohan in: Ann. Microgr., ε. 2 p. 203—212 + 1891. Thélohan in: J. Microgr., ε. 15 p. 145 | 1891. Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., ε. 43 p. 27 | 1891. Thélohan in: C.-R. Ac. Sci., ε. 112 p. 170 | 1891. L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 113 | 1892. Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., ε. 44 p. 82 - 83 | 1892. Thélohan & Henneguy in: Ann. Microgr., ε. 4 p. 618 - 619, 622, 636 | 1893 Pleistophora typicalis, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., ε. 11 p. 410 | 1894 P. t., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., ε. 18 p. 194 | 1895 P. t., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, ε. 26 p. 361 t. 9 f. 133—137.

Vésicules sphériques de 25—35  $\mu$  de diam. Sp. de 5  $\mu$  sur 3  $\mu$ , à filament très long (65—75  $\mu$ ).

Faisceaux primitifs musculaires de Cottus bubalis Euphr., C. scorpius L., Blennius pholis L., Gasterosteus pungitius L.; Concarneau, Roscoff, Rennes. Les vésicules sphériques sont logées entre les fibrilles qu'elles dissocient sans leur faire subir de dégénérescence.

P. danilewskyi (L. Pfr.) 1890 "Sarcosporidie", Garbini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 v. 6 p. 526 1891 "Microsporidie", Danilewsky in: Centralbl. Bakter., v. 9 p. 9 | 1891, L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., ed. 2 p. 102 f. 44 | 1893, L. Pfeiffer, Unters. Krebs. p. 37 f. 21, 22 & p. 60 f. 29 | 1895 Glugea Danilewskyi, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh.. suppl. p. 45, 73 f. 18—23 | 1895. J. Jackson Clarke in: Quart. J. mier. Sci.. n. ser. v. 37 t. 33 f. 24.

Masses plasmiques irrégulières dans les cellules musculaires, formant de petites sphères granulées, ayant jusqu'à 1 cm de l. Les plus petites masses plasmiques ont  $3-4~\mu$  de l. Vésicules de  $16-640~\mu$  à membrane mince, renfermant  $8-100~\rm sp.$  Sp. de  $3-4~\mu$  piriformes ou ovalaires, réfringentes. Filament?

Muscles des pattes post. de Rana temporaria L.. où le parasite forme des stries blanches de 1 mm—1 em: Charkow, Vérone. Muscles d'Emys orbicularis (L.) [E. lutaria, Cistudo europaea]; Charkow. Peut-être aussi chez Lacerta sp. (d'après Danilewsky) et Chalcides tridactylus Laur. [Seps chalcides] (d'après Mingazzini).

P. heteroica (Monz.) 1867 "Corps oscillants", Vlacovich in: Atti Ist. Veneto. ser. 3 c.11 p.5 | 1887 Nosema heteroica, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., c.104 p.1313.

Vésicules sphériques avec 8-16-64 sp. et plus. Chaque sporoblaste ayant  $12-18~\mu$ . Sp. ovoïdes de  $6-7~\mu$  sur  $2-3~\mu$  avec vac. elaire terminale.

Zamenis gemonensis (Laur.) [Coluber carbonarius].

P. mülleri (L. Pfr.) 1894 Glugea M., L. Pfeiffer in: Correspondenzblätter des allgemeinen ärztlichen Vereins von Thüringen, p. 21—22 f. 13—1895 G. M., L. Pfeiffer: Protoz. Krankh., suppl. p. 54—60, 72 f. 29—33.

Vésicules sphériques de 10 –40  $\mu$  contenant 8–32 sp. Sp. piriforme avec filament de 15  $\mu$  sortant par l'éther.

Muscles de Gammarus pulex (L.); Weimar. Paris.

P. coccoidea (L. Pfr.) 1895 Glugea cladocera II, G. coccoidea, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 66, 73.

Vésicules sphériques de 2.5 –3  $\mu.$  Sp. extrêmement petites ne dépassant pas 2  $\mu.$ 

Cellules hypodermiques de Limnetis sp. et de Daphnia pulex (L.); Greifswald, Ichtershausen. Ettersburg. Heidelberg.

P. obtusa (Monz.) 1860. Leydig, Daphn., p. 75. 160. 226, 244 t. 10 f. 78 1863.
 Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 187 1887 Microsporidia obtusa + M. ovata + M. elongata + M. acuta (part.) + M. incurvata, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v. 104 p. 185 1887 Nosema parva (part.). Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v. 104 p. 1313 | 1895 Glugea Leydigii (part.), L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 63 f. 35 b.

Sporoblastes sphériques ou subsphériques ayant 8—32 sp. et plus. Sp. ovalaires ou piriformes, parfois un peu incurvées avec une vac. claire terminale. Il y a des macrosp. et des microsp. Les dimensions des sp. sont de 3—5.5  $\mu$  sur 1–5  $\mu$ .

Cavité du corps de Simocephalus vetulus (Müll.). Polyphemus sp. [P. oculus Leydig]. Chydorus sphaericus (Müll.). Daphnia pulex (L.), Ceriodaphnia reticulata (Jur.) [Daphnia r.], Moina rectirostris (Müll.) [Daphnia r.], Daphnia longispina Müll. Envahit l'appareil circulatoire et le corps graisseux de Cyclops?

P. sp., Fritsch 1895 Glugea, A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague. p. 81.

Kystes ovalaires de 30 µ. Sp.?

Daphnia kahlbergiensis (Schödl.) et Ceriodaphnia quadrangula (Müll.).

P. schmeili (L. Pfr.) 1890, Schmeil in: Z. Naturw., c. 64 p. 19-21 1894, L. Pfeiffer in: Correspondenzblätter des allgemeinen ärztlichen Vereins von Thüringen, p. 17 | 1895 Glugea Schmeilii, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 61 -63 f. 35 a, p. 40 (Gleim 1894?).

Sp. grandes, irrégulières de 3-6 µ sur 4-8 µ.

Diaptomus vulgaris Schmeil [D. coeruleus], D. salinus Daday [D. richardi].

P. virgula (Monz.) 1887 Nosema v., Microsporidia acuta?, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v. 104 p. 1313, 185 | 1895 Glugea v., L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., suppl. p. 64 f. 35 c. **36**.

Sp. de 8 \( \mu \) sur 3 \( \mu \), en virgule à pointe aigue, avec une vac: à la base; vésicules sphériques de 30 μ sur 20 μ: ordinairement (?) 8 sp. groupées en étoile dans chaque sporoblaste (fig. 184).

Cavité générale et corps graisseux de Cyclops gigas Cls. et Cyclops sp.; aussi chez Daphnia pulex (L.)?

P. holopedii (Fritsch & Vávra) 1894 Microsporidium h., A. Fritsch & Vávra in: Arch. Landesdf. Böhmen, c. 9 nr. 2 p. 106 f. 70, 71 | 1895 Glugea Leidigii (part.), L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., suppl. p. 65, 72 1895 G. h.. A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague, p. 79 f. 1.

Vésicules sphériques renfermant ordinairement 8 sp. quelquefois 10. Sp. piriformes avec vac. claire et protpl. avec noyau.

Coeur, cavités sanguines, cavité générale, canal intestinal de Holopedium gibberum Zadd.; juillet, août, septembre.

P. colorata (Fritsch) 1895 Glugea c., A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague, p. 80 f. 2.

Vésicules sphériques contenant seulement 5 sp. rarement 6. Sp. très petites, ovalaires. Les sp. sont groupées en rosette dans la vésicule.

Diaptomus gracilis O. Sars.

P. rosea (Fritsch) 1895 Glugea r., A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague, p. 81.

Sp. petites, jaunâtres, ovalaires on piriformes avec vac.

Cyclops strenuus S. Fisch.

P. sp., G. W. Müll. 1894, G. W. Müller in: F. Fl. Neapel, c. 21 p. 18. Coquille et corps de Paradoxostoma sp.; Naples.

P. sp., Fritsch & Vávra 1892 Glugea, A. Fritsch & Vávra (fide: L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., suppl. p. 40).

Heterocope sp.

P. sp., Wrzski. 1890 Glugea, Wierzejski in: Bull. Soc. zool. France. v. 15 p. 198 1892 G., Fritsch & Vávra (fide: L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 40).

Cypris sp. (d'après Fritsch & Váyra). C. vidua Müll. et C. ophthalmica (Jur.) [C. punctata].

P. asplanchnae (Fritsch) 1895 Glugea (?) a., A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague, p. 83 f. 6.

Vésicules sphériques. Sp. ovalaires.

Asplanchna sp.

P. sp., Fritsch 1895 Glugea?, A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague. p. 85. Actinurus neptunius Ehrbg.

P. polygona (Fritsch) 1895 Glugea (?) p., A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague, p. 85 f. 9.

Sp. nucléés, rondes ou polygonales (?) groupées par amas de 3, 6, 13.

Asplanchna sp.

P. asperospora (Fritsch) 1895 Glugea a., A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague, p. 84 f. 7, 8.

Grandes vésicules ovalaires ou réniformes renfermant une trentaine de sp.

Brachionus urceolaris (Müll.) et B. pala Ehrbg.

**P. sp.,** Bertram 1892. Bertram in: Zool. Jahrb. Anat., c. 5 p. 596 t. 40 f. 33—39.

Tubes cylindriques ou ovalaires à pellicule homogène, résistante, mince, ayant 90  $\mu$  de l. sur 30  $\mu$  la. Sp. (?) ovalaires de 6  $\mu$  de l. Les sp. reproduisent directement les kystes par accroissement et division du noyau. Chaque kyste contient un grand nombre de sp.

Brachionus amphiceros Ehrbg., B. oon Gosse, B. urceolaris (Müll.). Affection mortelle.

**P. helminthophthora** (Kef.) 1855 "Spermatozoiden?", Bischoff in: Z. wiss. Zool., v.6 p. 402  $\equiv$ 405 | 1858, Munk in: Z. wiss. Zool., v.9 p. 405 t. 15 f. 27 1861 Mucor helminthophthorus, Keferstein in: Z. wiss. Zool., v.11 p. 135 t. 15 f. 2 6 1863, Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 191 | 1887 Nosema helminthorum, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v.104 p. 1312 | 1890, Zopf in: Schenk. Handbuch der Botanik, v.4 p. 510.

Masses plasmiques sporogènes dans les tissus du parenchyme formant parfois des vésicules de 20  $\mu$  avec pellicule. Sp. ovalaires, réfringentes de 4,2 - 5.9  $\mu$  l, sur 1,7 -2.5  $\mu$  la.

Parenchyme, organes génitaux, ovules des Taenia expansa Rud., T. denticulata Rud., T. bacillaris Goeze. Ascaris mystax Rud.

**P. sp.,** Giard 1897 "Glugeidée", Giard in: C.-R. Soc. Biol., v. 49 p. 956 -957 1897 P. sp., Léger in: C.-R. Soc. Biol., ε. 49 p. 957 -958.

Petites vésicules renfermant de nombreuses sp. Sp. de 5 \mu sur 2,5 \mu.

Parenchyme de Brachycoelium sp., Giard (Trématode parasite des Donax et des Tellina).

# 3. Gen. Thélohania Henneg.

1892, Thélohan in: Bull. Soc. philom.. ser. 8 v. 4 p. 174 † 1892 *Thelohania*. Henneguy (& Thélohan) in: Ann. Microgr.. v. 4 p. 639 † 1893 T., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., v. 11 p. 409.

Microsporidie formant de petites vésicules sphériques ou fusiformes renfermant 8 sp.

Muscles des Crustacés décapodes.

4 espèces.

Différenciation des espèces:

1 | Sporoblastes sphériques - 2. | Sporoblastes fusiformes . . . . . . . . . . . . . . . . 4. T. macrocystis . p. 112

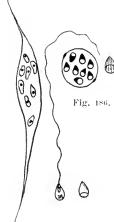


Fig. 185. Fig. 187. Fig. 185. **T. macrocystis.** Sporoblast.

(d'après Garbini). Fig. 186. **T. giard**i. Sporoblast & Sp. Fig. 187. **T. octospora.** Sp. (d'après Thélohan). Sporoblastes ayant au moins
10 μ de diam. - 3.
Sporoblastes ne dépassant pas
8 μ de diam. . . . . . 3. T. contejeani . . p. 112

Enveloppe de la sp. lisse . 1. T. octospora . . p. 112
Enveloppe de la sp. striée. . 2. T. giardi . . . . p. 112

1. **T. octospora** Henneg. 1888 "Parasites des Palémons", Henneguy in: Mém. Soc. philom. Centen., p. 163—171 | 1891, Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., ε. 43 p. 28—1891. Thélohan in: J. Microgr., ε. 15 p. 146 | 1891. L. Pfeiffer. Protoz. Krankh.. ed. 2 p. 114—1892. Henneguy & Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., ε. 44 p. 586—1892 Thelohania octospora. Henneguy (& Thélohan in: Ann. Microgr.. ε. 4 p. 621—627. 629—632 t. 4 f. 1—8 | 1892 T. o., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 ε. 4 p. 586 | 1893 T. o., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm.. ε. 11 p. 410 | 1894 T. o., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm.. ε. 18 p. 197 t. 10 f. 6; t. 11 f. 1—5 | 1895 T. o., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, ε. 26 p. 361 t. 9 f. 128.

Vésicules sphériques de 10  $\mu$  de diam. 8 sp. dans chaque vésicule. Sp. de 3—4  $\mu$  avec un filament de 40—50  $\mu$  (sortant sous l'action de l'éther) (fig. 187). Enveloppe de la sp. lisse.

Muscles de Palaemon adspersus Rathke [P. rectirostris] et P. serratus (Penn.); Marais salants du Croisie, Roscoff. Juillet et août.

2. **T. giardi** Henneg. 1892, Thélohan & Henneguy in; C.-R. Soc. Biol., v. 44 p. 586—1892 Thelohania Giardi, Henneguy (& Thélohan) in; Ann. Microgr., v. 4 p. 621, 624, 631 t. 4 f. 9—25—1892 T. G., Thélohan in; Bull. Soc. philom., ser. 8 v. 4 p. 165, 174—1893 T. G., Gurley in; Bull. U. S. Fish Comm., v. 11—p. 410—1894 T. G., Gurley in; Rep. U. S. Fish Comm., v. 18 p. 201 t. 12 f. 1, 2—1895 T. G., Thélohan in; Bull. sci. France Belgique, v. 26 p. 362 t. 9 f. 125—127.

Vésicules sphériques, de 14  $\mu$  de diam, avec 2 points d'épaississements à l'enveloppe (fig. 186). 8 sp. ovoïdes, pointues, à enveloppe striée longitudinalement et bivalves. Sp. de 5—6  $\mu$ . Filament de 15—20  $\mu$ .

Muscles de Crangon crangon (Hbst.) [C. vulgaris]; Wimereux.

3. **T. contejeani** Henneg. 1892 "Parasites du Palémon", Henneguy & Thélohan in: C.-R. Soc. Biol., r. 44 p. 749 1892 Thelohania Contejeani, Henneguy (& Thélohan) in: Ann. Microgr., r. 4 p. 617 -641 t. 4 1892 T. C., Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 r. 4 p. 174 | 1893 T. c., Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 410 | 1894 T. c., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., r. 18 p. 196 t. 10 f. 4, 5 | 1895 T. c., Thélohan in: Bull. sci. France Belgique, r. 26 p. 362 | 1893. R. Dubois in: C.-R. Soc. Biol., r. 45 p. 158 -159 f. A, B.

Vésicules sphériques très petites ayant 8 \mu de diam. Sp. de 2-3 \mu. Muscles de l'écrevisse; Astacus astacus (L.) [A. fluviatilis]; Doubs, Lyon. Causerait (?) la maladie connue sous le nom de l'este des Ecrevisses (Krebspest).

4. **T. macrocystis** Gurley 1891 "Sarcosporidie", Garbini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 4 r. 7 p. 151 - 153 f. 1 | 1893 Thelohania macrocystis, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., r. 11 p. 410 1895 T. m., Thélohan in: Bull. sei. France Belgique, r. 26 p. 362.

Vésicules fusiformes allongées (fig. 185). 8 sp. piriformes ou ovalaires nucléées.

Muscles de Palaemonetes varians (Leach); Vérone.

# Espèces incertaines de Myxosporidia

**Myxosporidium congri** Perugia 1891 *M. c.*, Perugia in: Boll. sci., *v.* 13 p. 24—25 f. 15—20 | 1892 *M. c.*, Thélohan in: Bull. Soc. philom., ser. 8 *v.* 4 p. 166 | 1891 *Chloromyxum? C.*, Gurley in: Bull. U. S. Fish Comm., *v.* 11 p. 419.

Masse plasmique seule connue. Sp.?

Vésicule biliaire de Conger conger (L.), juv. [Leptocephalus c.].

Psorospermies de Notropis megalops, Linton 1891, Linton in: Bull. U. S. Fish Comm., v.9 p. 359—361 t. 120 f. 1—3 | 1893, Braun in: Centralbl. Bakter., v.13 p. 97 | 1894, Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., v.18 p. 115.

Tumeurs globuleuses de 2–7 mm. Sp. piriformes ayant 17  $\mu$  sur 10  $\mu.$  Capsules polaires indistinctes.

Notropis megalops (Raf.).

Psorospermies de Gobius fluviatilis, Leydig 1851, Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 223 | 1888, Ludwig in: Jahresber. Rhein. Fisch.-Ver., p. 30.

Cavité du corps de Gobius fluviatilis Pall.

Psorospermies de Chondrostoma nasus, Leydig 1851, Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 222.

Chondrostoma nasus (L.).

Psorospermies de Leuciscus rutilus. Leydig 1851, Leydig in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 222.

Leuciscus rutilus (L.).

Psorospermies de Scomber scombrus, Borne 1886, Borne, Handb. Fischz., p. 211.

Scomber scombrus L. Est-ce la Leptotheca renicola Thél.?

Psorospermies de Lucioperca lucioperca, H. & K. 1858, Heckel & Kner. Süsswasserf., p. 12 | 1875, Witmack in: Circ. D. Fisch-Ver., p. 190.

Lucioperca lucioperca (L.) [L. sandra].

Myxosporidie de l'oeuf de Lacerta, Ming. 1892, Mingazzini in: Atti Acc. Lincei Rend., ser. 5 v. 1 p. 398.

Corps amoeboïdes à psdp. hyalins et contenu granuleux.

Oeuf ovarien de Lacerta sp.

Myxosporidie, G. W. Müll. 1895, (G. W. Müller in:) L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 43—44 f. 17 b.

Tumeurs de la peau de Gasterosteus aculeatus L. et Rana temporaria L.; Greifswald.

Myxosporidie. Schewk. ?1890. Schmeil in: Z. Naturw., v. 64 p. 19—21 | 1893 "Myxosporidie"?, Schewiakoff in: Bull. Soc. Moscou, p. 1 & sequ. t. 1.

Masses plasmiques amoeboïdes de  $20\,\mu$  sur  $6-7\,\mu$  à plasma granuleux, psdp. hyalins lobés, avec 1 noyau et 1 vac. contractile. Peuvent former plasmodies multinucléées de  $23\,\mu$  à  $48\,\mu$  par association des masses plasmiques. Kystes ronds ou ovalaires ayant  $10-15\,\mu$ . Forme sp. ovalaires de  $3,3\,\mu$  sur  $4\,\mu$  pouvant se diviser, avec un noyau et pas de capsule à filament. Peut-être identique à Plistophora schmeili.

Cavité générale de Cyclops sp.

Das Tierreich. 5. Lief.: A. Labbé, Sperozoa.

**Myxocystis ciliata** Mrázek 1897 M.~c., Mrázek in: SB. Böhm. Ges., nr. 8 p. 1 - 5 t. 1 (gen. nov.).

Masses plasmiques amoeboïdes de 50--100  $\mu,$  renfermant des sp. Sp. rondes ou ovalaires de 4  $\mu$  l.

Intestin de Limnodrilus claparèdeianus Ratz.

Myxosporidie, Stole 1890 Synactinomyxon + Triatinomyxon + Hexactinomyxon (Fam. Actinomyxidia), Stole in: Jahresbericht des Klub Prirodonědecky, Prag | 1893, Stole in: Bull. Ac. Prague, p. 1-39.

Organismes pluricellulaires (?) formés d'un plasmodium plurinucléé, de 3 cellules superficielles (Deckzellen) et de cellules à capsules polaires.

Oligochéta (sp.?).

Myxosporidie, Voss. 1897 "Pebrine?", Vosseler in: Jahresh. Ver. Württemb.,  $v.53~\rm p.242-246~\rm f.1,2.$ 

Masses amoeboïdes plasmodiales. Corpuscules semblables à des sp., rondes ou ovalaires, ayant  $10-46~\mu$  l., à pellicule épaisse renfermant du protpl. vacuolaire et 6-20 noyaux nucléolés.

Tête, thorax, sang (?) de Calliphora vomitoria (L.) et de Sarcophaga carnaria (L.).

# Sporozoa incertae sedis

# Sarcosporidia

1853, Siebold in: Z. wiss. Zool., v. 5 p. 199 | 1882 "Sarcosporidies", Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 82 | 1882 Sarcosporidia, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 604 | 1885 "Sarcosporidies" (Miescheridae + Balbianidae), R. Blanchard in: Bull. Soc. zool. France, v. 10 p. 274.



Fig. 188. Sarcocystis. Sporozoïtes (d'après Leuckart et Stiles.)



Fig. 189. Sarcocystis. Sp. (d'après Van Eecke).



Fig. 190. S. miescheriana. Coupe de la paroi d'un kyste (d'après Bertram).

Sporozoaires caractérisés par un stade initial de développement intracellulaire (cellule musculaire): une forme généralement allongée, tubulaire ou ovalaire. parfois sphérique; formant des kystes à double membrane dans lesquels la division progressive du contenu protoplasmique donne soit des sporozoïtes réniformes ou falciformes, soit des spores (?) munies d'une capsule polaire à filament dévaginable.

Le premier stade de développement est intracéllulaire (cellule musculaire); l'organisme se présente sous forme de tubes allongés ou ovalaires munis d'une membrane mince, hyaline; le contenu protoplasmique est formé de nonbreuses cellules ayant 4-5 μ avec un gros noyau. Les stades plus agés (Tubes de Miescher) sont toujours situés dans le tissu musculaire ou conjonctif; ils sont pourvus d'une membrane interne, mince, hyaline, et d'une membrane externe épaisse formée de bâtonnets juxtaposés, ce qui donne l'apparence d'une striation ou d'une ciliation. Les cellules internes se divisent à l'intérieur en nombreuses petites cellules qui se transforment en sporozoïtes. Le développement des sporozoïtes est centrifuge en ce sens que les cellules périphériques ont déjà donné des sporozoïtes lorsque les cellules centrales sont encore indivises. Dans les grands kystes, la membrane des cellules (sporoblastes) ou sphères primitives persiste, de sorte que l'intérieur du kyste se trouve divisé en chambres alvéolaires. Les chambres ne sont pas encore formées au centre, tandis qu'à la périphérie, elles sont déjà rémplies de sporozoïtes. Les sporozoïtes (corpuscules de Rainey, corpuscules réniformes) sont réniformes ou falciformes, pourvus d'un novau et en général de 2 granules réfringents. Dans certains cas (Pagenstecher chez le cochon d'Inde, Dammann chez le mouton, van Eecke chez le cheval), on a observé non des sporozoïtes, mais des spores (?) pourvues d'une capsule polaire à filament dévaginable.

La plupart des caractères rapprochent les Sarcosporidies des Cytosporidies, tandis que la forme des kystes, et la présence occasionelle des sp. (?) à filament semble les rapprocher des Myxosporidies.

Tissu musculaire et conjonctif des Vertébrés. Très communs chez les animaux domestiques. Europe, Amérique, Iles de la Sonde.

1 genre avec 9 espèces certaines et 16 incertaines.

## 1. Gen. Sarcocystis Lank.

1882 Sarcocystis, Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v. 22 p. 54 | 1885 S. + Balbiania + Miescheria, R. Blanchard in: Bull. Soc. zool. France, v. 10 p. 244.

Caractères du groupe.

9 espèces certaines et 16 incertaines.

1. S. miescheriana (Kühn) 1851, Herbst in: Nachr. Ges. Götting., nr. 19 1858, Rainey in: Phil. Tr., v. 147 p. 111-127 t. 10, 11 | 1863, Waldeyer in: Centralblatt für die medicin. Wissenschaften, v. 1 p. 849-851 | 1865 Synchytrium miescherianum (part.), J. Kühn in: Mittheilungen des landwirthschaftlichen Instituts zu Halle, p. 68 | 1866. R. Virchow in: Arch. path. Anat.. v. 37 p. 255—256 | 1867, Manz in: Arch. mikr. Anat.. v. 3 p. 345-366 t. 20 f. 5 | 1868, Roloff in: Centralblatt für die medicin. Wissenschaften. v. 6 p. 324 | 1869, Rivolta in: Journ. Véter. Midi, p. 445, 521 | 1879, Baransky in: Oesterreichische Vierteljahrsschrift für wissenschaftliche Veterinärkunde, v. 51 p. 81-101 1879, Leuckart, Paras., ed. 2 v. 1 p. 251 | 1882 Sarcocystis Miescheri, Lankester in: Quart. J. micr. Sci., n. ser. v.22 p. 54 | 1882, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 604 "Sarcosporidies". Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 82 | 1885 Sarcocystis, R. Blanchard in: Bull. Soc. zool. France, v. 10 p. 244 | 1888, L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, v. 4 p. 402-439 | 1890, L. Pfeiffer in: Arch. path. Anat., v. 122 p. 557 -- 564 t. 12 f. 1-3 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 116 | 1893, L. Pfeiffer, Unters. Krebs. p. 31 | 1892, Bertram in: Zool. Jahrb. Anat., v. 5 p. 585 t. 38 | 1895, Kasparek in: Centralbl. Bakter., v. 18 p. 327 | 1895 "Vorticellen", Lindner in: Biol. Centralbl., v. 15 p. 833-40.

Tubes pouvant atteindre de 500 µ jusqu'à 3—4 mm sur 3 mm la. Double membrane, une externe formée de bâtonnets juxtaposés. l'autre plus épaissie aux extrémités du kyste. A l'intérieur grandes cellules de 3—6 µ à protpl. granuleux et grand noyau. De la membrane interne partent des prolongements formant chambres. Sporozoïtes pourvus d'un noyau central, de 2 vac. et de granules sombres. A côté des sporozoïtes se trouvent des corpuscules sphériques très réfringents.

Tissu musculaire et conjonctif de Sus domesticus. (98 cas sur 100 individus, d'après Kühn.)

2. **S. sp.,** Gerl. 1866, Gerlach, Trichinen | 1872, Siedamgrotzky in: Lotos,  $\varepsilon$ . 22 p. 251—252 | 1872, Siedamgrotzky in: Wochenschrift für Thierheilkunde u. Viehzucht,  $\varepsilon$ . 16 p. 97—101 | 1888, Pütz in: Arch. path. Anat.,  $\varepsilon$ . 109 p. 144—76 | 1888, Pütz in: Archiv für wissenschaftl. u. praktische Thierheilkunde,  $\varepsilon$ . 14 p. 112—1892, Bertram in: Zool. Jahrb. Anat.,  $\varepsilon$ . 5 t. 39 f. 14 | 1892, Van Eecke in: Jaarsverlag pathol. Inst. Weltewreden Batavia, p. 37—86 t. 1—4.

Très voisin de celui du cochon. Tubes ayant jusqu'à 9 mm. Sp. à filaments (van Eecke). Sporozoïtes réniformes.

Tissu conjonctif et musculaire d'Equus caballus.

3. **S. tenella** Raill. 1843. Miescher in: Ber. Ges. Basel, v. 5 p. 198 202 1853, Hessling in: Z. wiss. Zool., v. 5 p. 189 199 t. 10 1853, Siebold in: Z. wiss. Zool., v. 5 p. 199 1858, Rainey in: Phil. Tr.. v. 147 p. 111—127 t. 10, 11 1859, Perroncito in:

II Medico veterinario | 1865, Leisering & Winkler in: Arch. path. Anat., v. 37 p. 431-432 | 1865 Synchytrium miescherianum (part.), J. Kühn in: Mittheilungen des landwirthschaftlichen Instituts zu Halle, p. 68 | 1867, Dammann in: Arch. path. Anat., v. 41 p. 283 - 286 | 1867, Manz in: Arch. mikr. Anat., v. 3 p. 345 - 356 | 1868. Roloff in: Centralblatt für die medicin. Wissenschaften, v. 6 p. 324 1868, Ratzel in: Arch. Naturg., v. 341 p. 154 | 1869, Rivolta in: Journ. Véter. Midi. p. 445, 521 | 1869, Fürstenberg in: Mt. Ver. Vorpomm., v. 1 p. 41—55 | 1872, Zürn. Schmar.. v. 2 p. 451 | 1877, Cobbold in: The Veterinarian, sept. | 1879, Leuckart, Paras., ed. 2 p. 251 | 1879. Baransky in: Oesterreichische Vierteljahrsschrift für wissenschaftl. Veterinärkunde. v. 51 p. 81—101 | 1882, Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 604 | 1883, Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 83 | 1884, Laulanié in: Revue vétérinaire, p. 57-70 t. 1 1885, R. Blanchard in: Bull. Soc. zool. France., v. 10 p. 244 | 1886 Sarcocystis tenella + Balbiania gigantea (part.), Railliet in: Bulletin et Mémoires de la Société centrale de Médecine vétérinaire, p. 130 | 1886, Morot ibid., p. 128 1886. Sticker in: Archiv für wissenschaftl. u. praktische Thierheilkunde. v.12 p. 381 383 t. 12 f. 1-3 1887. Sticker in: Mittheil. a. d. path. Inst. Thierärztl. Schule Berlin | 1888. L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, v. 4 p. 402—439 | 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 116 | 1893, L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 31 | 1892. Bertram in: Zool. Jahrb. Anat., r. 5 p. 588 t. 39, 40 | 1896, Piana in: Clinica veterinaria, p. 145 | 1896, Stiles & Loi in: Zeitschrift für Hygiene, v. 20 p. 13.

Tubes ayant de 40  $\mu$ —2 cm de l. Membrane mince, anhiste chez les jeunes, formée de bâtonnets juxtaposés chez les individus plus âgés et pouvant atteindre jusqu'à 4  $\mu$  d'épaisseur. Les jeunes tubes renferment seulement des grandes cellules de 4—5  $\mu$ . Sporozoïtes réniformes, qui se transformeraient en amibes, quelles s'encapsuleraient (d'après Piana). — Il y aurait des sp. à filaments (d'après Damman).

Fibres musculaires, tissu musculaire et tissu conjonctif de Ovis aries (182 cas sur 185 individus, d'après Bertram).

4. **S. mucosa** (R. Blanch.) 1885 "Sarcosporidie", R. Blanchard in: C.-R. Ac. Sci., ε.100 p. 1599 † 1885 *Balbiania mucosa*, R. Blanchard in: Bull. Soc. zool. France, ε.10 p. 264 t. 3 f. 1—3.

Tubes de 710  $\mu$  -1,23 mm sur 510—930  $\mu$ . Capsule mince de 0,7  $\mu$  anhiste. Vésicules périphériques plus mûres que les centrales. Sporozoïtes réniformes de 9,8—12  $\mu$  sur 4—5,5  $\mu$  avec un point brillant terminal.

Tissu conjonctif sous intestinal de Petrogale penicillata Gray [Macropus penicillatus]  ${\bf Q}$  .

- 5. S. lindemanni (Rivolta) ?1863, Lindemann in: Bull. Soc. Moscou. c. 36 p. 426 [ ?1865, Lindemann in: Bull. Soc. Moscou, c. 38 p. 382 [ ?1868, Lindemann in: Zeitschrift für Staatsarzneikunde [ 1878 Gregarina Lindemanni, Rivolta in: Giorn. Anat. Fisiol., p. 12 [ 1883, Hadden in: Transactions of the pathological Society London. c. 34 p. 236 [ 1885, R. Blanchard in: Bull. Soc. zool. France. c. 10 p. 244 [ 1887, Klebs. Allgemeine Pathologie, c. 1 p. 291 [ 1887, Koch & Gaffky in: Arbeiten aus dem Kaiserl. Gesundheitsamte, p. 64 [ 1889, Eve in: Transactions of the pathological Society London. c. 40 p. 444 [ 1889, Targett in: Transactions of the pathological Society London, c. 40 p. 444 [ 1889, Sarcocystis hominis, B. Rosenberg in: Zeitschrift für Hygiene, c. 11 [ 1894, Baraban & St. Remy in: Bibliogr. anat., c. 2 p. 79-82 f. 1—5 [ 1895, R. Blanchard in: Bouchard. Traité de Pathologie générale, c. 2 p. 684.
- cas: Tubes de 5 mm sur 2 mm avec sporozoïtes caractéristiques (Rosenberg).
   Trouvé dans le coeur d'une femme atteinte de Pleuritis et Endocarditis verrucosa (Rosenberg).
- 2. cas: Tubes de 1,6 mm sur 77  $\mu$  à membrane mince, striée transversalement (Baraban et St. Remy).

Sarcolemme des muscles des cordes vocales d'un supplicié.

3. cas (douteux): Kystes de 3 mm sur 1,5 mm (Lindemann).

Tissu conjonctif du coenr.

- 4. Plusieurs cas (douteux): Reins et uretères (Lindemann, Hadden, Koch & Gaffky, Eve. Targett).
- 6. **S. immitis** (R. Blanch.) 1893, Kartulis in: Zeitschrift für Hygiene, v. 13 p. 1 1895 Balbiania immitis, R. Blanchurd in: Bouchard, Traité de Pathologie générale, v. 2 p. 684.

Tubes pouvant atteindre jusqu'à 280—352  $\mu$ . Sporozoïtes réniformes de 8  $\mu$ . Chez l'homme. Un seul cas (tumeurs du foie).

7. S. platydactyli Bertram 1892 S. p., Bertram in: Zool. Jahrb. Anat., v.5 p. 584 t. 38 f. 1—4.

Kystes jaunâtres allongés ayant 2 mm de l. sur 400  $\mu$  la. Membrane divisée en 2 couches, de 7  $\mu$  d'épaisseur; la couche interne sans structure, la couche externe striée transversalement. A l'intérieur, chambres à cloisons anastomosées, renfermant des sporozoïtes de  $3-4~\mu$  de l. sur 1  $\mu$  de la., nucléés.

Fibres musculaires de Tarentola mauritanica (L.) [Platydactylus facetanus], à l'intérieur du sarcolemme.

8. **S. falcatula** Stiles 1893 Balbiania f. + Sarcocystis f., Stiles in: Bull. Dep. Agric. An. Indust., nr. 3 p. 84 t. 3 f. 1, 2.

Kystes de 1,3–3,2 mm l. sur 400–420  $\mu$  la., fusiformes à membrane lisse ou striée de 2  $\mu$  de la. Zone centrale avec alvéoles polygonales de 8–12  $\mu$ . Zone périphérique contenant les sporozoïtes de 5–6  $\mu$  l. sur 2  $\mu$  la. un peu incurvés, à noyau presque terminal.

Tissu conjonctif intermuseulaire de Habia ludoviciana (L.). Amérique du Nord. Manitoba. Jeunes stades à l'intérieur du sarcolemme.

9. **S. rileyi** (Stiles) 1869 "Cysticerci", Walsh & Riley in: Amer. Ent., v. 1 p. 89 | 1870 "White Worms", Bélanger in: Natural. Canad., v. 2 p. 188 | 1875 "Psorosperms of Mallard duck", Leidy in: P. Ac. Philad., p. 125 | 1893 Balbiania Rileyi, Stiles in: Bull. Dep. Agric. An. Indust.. nr. 3 p. 82 t. 2 f. 1—5.

Kystes de 1–6 mm l. sur 480  $\mu$  la., fusiformes à extrémités arrondies. Membrane lisse de 2  $\mu$  la. Zone centrale alvéolaire sans sporozoïtes; zone périphérique avec sporozoïtes allongés de 12–14  $\mu$  sur 2  $\mu$  avec noyau ovalaire et granules chromatoïdes; dans les alvéoles irrégulières avec cloisons allongées radiairement.

Tissu conjonctif intermusculaire d'Anas clypeata L. [Spatula c.] et Anas boschas L.; Amérique du Nord.

**S. sp.,** Barrows 1883, Barrows in: Bull. Nutt. orn. Club. r. 8 p. 87  $_{\perp}$  1893 Balbiania?, Stiles in: Bull. Dep. Agric. An. Indust., nr. 3 p. 85.

Muscles pectoraux de Parula pitiayumi (Vieill.); Uruguay.

**S. sp.**, Kühn 1865, J. Kühn in: Mittheilungen des landwirthschaftlichen Instituts Halle. p. 68 – ?1874, Rivolta. Parassiti vegetali, p. 390 t. 3 f. 52-74 <sub>+</sub> 1893, Stiles in: Bull. Dep. Agric. An. Indust.. nr. 3 p. 390 t. 3 f. 52-74.

Muscles et tissu conjonctif de Gallus domesticus (sous-muqueuse intestinale?); Maryland (U.S.) et Halle (Allemagne). Tissu conjonctif de Turdus merula L.; Italie.

**S. sp.,** Stiles 1894 S., Stiles in: Bull. Soc. zool. France. r. 19 p. 160 | 1896 S., Hassal in: Bull. Dep. Agric. An. Indust., nr. 9, 12, 13.

Muscles de Gallus domesticus.

Fig. 191. S. hueti. Sporoblaste et Sp. (d'après Huet). S. hueti (R. Blanch.) 1882 "Sarcosporidie", Huet in: C.-R. Soc. Biol., v. 33 p. 321 | 1883, Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 86 † 1885 Miescheria Hueti, R. Blanchard, Zool. méd., v. 1 p. 54.

Tubes fusiformes de 300  $\mu$  4 mm sur 20 30  $\mu$ . Corpuscules réniformes ou fusiformes de 4-5  $\mu$  (Sp.?) (fig. 191).

Muscles de Zalophus californianus (Less.) [Otaria californica].

S. sp., Jongh 1885, de Jongh in: Bladen van Veeartsenijkunde Nederlandsch Indië (Extr. in: Schweizer Archiv für Thierheilkunde, 1886 p. 320) | 1886 Balbiania gigantea (part.), Railliet in: Bulletin et Mémoires de la Société centrale de Médecine vétérinaire, p. 375.

Capra hireus.

**S. sp.,** Hessling 1853, Hessling in: Z. wiss. Zool., v.5 p. 189—199 t. 10 | 1858, Rainey in: Phil. Tr., v.147 p. 111—127 t. 10. 11 | 1866, R. Virchow in: Arch. path. Anat., v.37 p. 255—256 | 1867, Manz in: Arch. mikr. Anat., v.3 p. 345—366 | 1879, Leuckart. Paras., ed. 2 v.1 p. 254.

Cervus capreolus L.

S. sp., W. Krause 1863, W. Krause in: Zeitschrift für rationelle Medicin, v. 18 p. 156 | 1865. W. Krause in: Nachr. Ges. Götting., p. 305—306.

Canis familiaris, Felis domestica.

S. sp., Ratz. 1868, Ratzel in: Arch. Naturg., v. 341 p. 154.

Tubes fusiformes de 2-3 mm de l. sur 2 mm la. dans les faisceaux musculaires. Membrane striée. Sporozoïtes de 4-6  $\mu$ .

Muscles du bassin de Macacus sp. [Inuus].

S. muris (R. Blanch.) 1843, Miescher in: Ber. Ges. Basel, v. 5 p. 198—202 | 1843, Miescher in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 63 | 1853, Siebold in: Z. wiss. Zool., v. 5 t. 10 f. 10, 11 | 1865. Pagenstecher, Trichinen, p. 101 | 1885 *Miescheria muris*, R. Blanchard, Zool. méd., v. 1 p. 53.

Tubes de 44-208 µ à membrane lisse.

Muscles de Mus musculus L.

S. sp., Hardenberg 1865, (Hardenberg in:) Ripping in: Zeitschrift für rationelle Medicin,  $\kappa$  23 p. 133 t. 9.

Lepus timidus L.

- S. sp., Manz 1867, Manz in: Arch. mikr. Anat., v. 3 p. 350. Lepus cuniculus domesticus.
- **S. sp.**, Sieb. 1853, Siebold in: Z. wiss. Zool., v. 5 p. 199—200 | 1865, Pagenstecher, Triehinen, p. 101.

Mus decumanus Pall., M. rattus L.

- S. sp., Pgst. 1865, H. A. Pagenstecher in: Verh. Ver. Heidelberg, v. 4 p. 20—22. Potamochoerus larvatus (F. Cuv.).
- **S. sp.,** Jongh 1885, de Jongh in: Bladen van Veeartsenijkunde Nederlandsch Indië (Extr. in: Schweizer Archiv für Thierheilkunde, 1886, p. 320 | 1892, Van Eecke ibid.. c 4 p. 178 | 1892, Van Eecke in: Jaarsverslag d. pathol. Inst. zu Weltewreden Batavia, p. 37—86 t. 1—4.

Bubalus sp.: Java.

**S. sp.,** Hessling 1853, Hessling in: Z. wiss, Zool., v.5 p. 189 –199 t. 10 | 1853, Siebold in: Z. wiss, Zool., v.5 p. 199.

Bos taurus (ad. et juv.).

S. sp., Stiles 1894 Balbiania sp., Stiles in: Bull. Soc. zool. France, v. 19 p. 160. Setophaga ruticilla (L.).

# Amoebosporidia

1884 "Amoebosporidies", Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., ser. 2 v. 2 p. 125.

Sporozoaires possédant un corps amoeboïde, multinucléé; se reproduisant soit par division, soit par sporulation après conjugaison. Il n'y a jamais qu'une spore, renfermant des sporozoïtes.

Masse plasmique amoeboïde à prolongements digitiformes ou laciniés, possédant un ectpl. hyalin et un entpl. granuleux multinucléé. Les individus provenant de la division d'une masse plasmique restent longtemps groupés en rosette par les pédicules plus ou moins longs. La sporulation commence par le fusionnement de 2 individus uninucléés qui s'unissent en un seul kyste de forme ovalaire. A l'intérieur du kyste, il ne se forme qu'une seule sp., exceptionellement 2. En dehors de la sp., il reste dans le kyste 2 reliquats cystaux (fig. 192). La sp. contient 8 sporozoïtes et un reliquat sporal.

1 genre avec 2 espèces.

## 1. Gen. Ophryocystis Aimé Schn.

1884 Ophryocystis, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., ser. 2-r. 2-p. 111—126. Caractères du groupe.

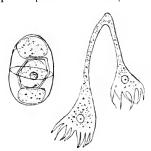
2 espèces.

Différenciation des espèces:

Kyste avec nombreuses enveloppes concentriques . . . . 1. O. bütschlii . . p. 120 Kyste avec une seule enveloppe . . . . . . . . . . . . . . 2. O. francisci . . p. 120

1. O. bütschlii Aimé Schn. 1884 O. B., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., ser. 2 v. 2 p. 111—126 t. 6 | 1885 O. Francisci (part.). Aimé Schneider in: Tabl. zool., v. 1 p. 1—3 t. 1.

Masses plasmiques de 20-30 \( \mu \) à psdp. laciniés, avec 8-10 noyaux; les masses plasmiques de 12-14 \( \mu \) n'ont qu'un seul noyau et proviennent de la division des



O. francisci, Sp. et masse

2 individus pour former un kyste ovalaire ou arrondi. Les 2 noyaux du kyste se divisent et donnent 6 noyaux, dont 2 forment les noyaux de la sp., les 4 autres restent avec le reliquat cystal. La sp., naviculaire à 12—17 μ sur 7—8 μ, possède une pellicule mince et renferme 6 sporozoîtes allongés. Le kyste possède de nombreuses enveloppes concentriques à ligne de déhiscence équatoriales.

grandes masses plasmiques polynuclées. Conjugaison de

Tubes de Malpighi de Blaps mortisaga (L.).

2. O. francisci Aimé Schn. 1886 O. F. (part.). Aimé Schneider in: Tabl. 2001. v. 1 p. 1 -3 t. 1.

plasmique (d'après Aimé Schneider). Masses plasmiques à entpl. fortement granuleux et psdp. laciniés. Stades uninucléés groupés en rosette et rattachés par un pédicule (division). Conjugaison de 2 individus uninucléés. Kyste avec une seule enveloppe. Une seule sp. (fig. 192).

Acis algeriana Sol. et A. acuminata (F.).

# Serumsporidia

1895. "Serumsporidien", L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 9--29.

Sporozoaires (?) se reproduisant par scission ou sporulation à l'aide de sporozoïtes ovalaires ou sphériques.

Habitent les cavités organiques (ou sanguines) des Invertébrés.

2 genres, 5 espèces.

### 1. Gen. Serumsporidium L. Pfr.

1895 Serumsporidium, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 11.

Kystes avec capsule. Contenu du kyste se divisant en nombreux sporozoïtes ovalaires nucléés.

Libres dans les cavités organiques.

4 espèces mal connues.

S. cypridis L. Pfr. 1895 S. c. I, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 11 f. 2. Kystes sphériques de 4 u de diam., libres dans la cavité du corps. Capsule mince. 2—8 sporozoïtes groupées en rosette ou en morula. Chaque sporozoïte rond ou ovalaire avec granules colorés (noyau?).

Cavité générale de Cypris sp.; Weimar.

S. mülleri L. Pfr. 1895 S. cypridis II Mülleri, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 12, 28 f. 3.

Kystes de grande taille, ovalaires ou fusiformes ayant 30 --50 μ, avec capsule épaisse. A côté du noyau 2 corps particulièrs. Une vingtaine de sp. ovalaires ou piriformes. Cavité générale de Cypris virens (Jur.) [C. ornata].

S. sp., L. Pfr. 1895 S. eypridis III, L. Pfeiffer. Protoz. Krankh., suppl. p. 14. Cavité générale de Cypris strigata Müll. [C. jurini].

**S. gammari** L. Pfr. 1895 S. g., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 22 f. 11. Kystes ayant 32—90  $\upmu$ .

Gammarus pulex (L.); Weimar.

## 2. Gen. Blanchardina Labbé\*)

1890 Blanchardia (non Buchecker 1880!), Wierzejski in: Bull. Soc. zool. France, v.15 p. 192—198 | 1895 Serumsporidium (part.), L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 15.

Masses amoeboïdes sacciformes, cylindroïdes avec étranglements nodaux, formant des renflements. Les parties renflées s'isolent, et forment des kystes, fusiformes d'abord, puis ovoïdes, ou sphéroïdes. Ces kystes ont une capsule hyaline strice longitudinalement, qui devient bientôt très épaisse. Reproduction non observée.

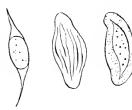


Fig. 193. B. cypricola, Kystes (d'après Wierzejski).

1 espèce.

B. eypricola (Wrzski.) 1890 Blanchardia c., Wierzejski in: Bull. Soc. zool. France. r.15 p.192—198 f.1—6 | 1895 Serumsporidium notodromadis + S. cypridis IV, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p.15 f.4, 5.

Masses amorboïdes de 500 µ. Kystes de 38-54 µ (30-45 µ, L. Pfeiffer).

Candona candida (Müll.) [Cypris c.]. Cypris sp. (Ichtershausen). Notodromas monacha (Müll.).

<sup>\*)</sup> Nom. nov. — Le nom générique *Blanchardia* a été préoccupé par H. Buchecker pour un Lépidoptère (1880, Systema Entomologiae, Lepidoptera II t.51). A. Labbé.

# Sporozoa incerta

#### Gen. Amoebidium Cienk.

1856, Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med.. p. 494 | 1861 Amoebidium, Cienkowski in: Botanische Zeitung. r. 19 p. 169—173 | 1882 A., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn.. r. 1 p. 611 | 1883. Balbiani in: J. Microgr.. r. 7 p. 141 1887 "Palmellacée" (Raphidium), Moniez in: C.-R. Ac. Sci.. r. 104 p. 183 | 1892 "Exosporidies", E. Perrier, Zool.. r. 1 fasc. 2 p. 460.

Forme des tubes à membrane mince, hyaline contenant un cytpl. granuleux et de nombreux noyaux clairs placés les uns à la file des autres. Il peut se produire des cloisons obliques entre les noyaux, isolant des corps fusiformes qui, mis en liberté reproduisent de nouveaux tubes. Au printemps, en été, et en automme, il peut se produire une reproduction par sp.: chaque noyau du tube s'entoure d'un peu de protpl, et produit un petit corps amocboïde, qui, mis en liberté, s'entoure d'une membrane et forme une sp., qui par division du contenu se transforme en plusieurs petits corps cylindroïdes nucléés: ceux-ci, mis en liberté par rupture de la membrane sporale, reproduisent de nouveaux tubes. En hiver, il se produit des sp. à paroi épaisse, qui, au printemps se transforment en petits corpuscules cylindroïdes, origine de tubes d'Amocbidium. Chaque sp. renferme 10—100 jeunes amocbidium. Pour Moniez, ce sont des Palmellacées.

Vivent en ectoparasites sur le corps de petits Crustacés d'eau douce ou de larves aquatiques.

4 espèces.

A. parasiticum Cienk. 1856, Lieberkühn in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 494 | 1858. Schenk in: Verh. Ges. Würzburg. v. 8 p. 252 - 259 t. 5 | 1859. Lachmann in: Verh. Ver. Rheinlande, v. 16 p. 33 | 1861 Amoebidium parasiticum, Cienkowski in: Botanische Zeitung. v. 19 p. 169 t. 7 | 1882 A. p., Bütschli in: Bronn's Kl. Ordn., v. 1 p. 611 1883 A. p., Balbiani in: J. Microgr.. v. 7 p. 141 f. 30 | 1895 A. p., A. Fritsch in: Bull. Ac. Prague. p. 82 1895 A. p., L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 68 f. 39, 40.

. Caractères du genre. Tubes cylindriques de 50  $\mu$  de l. au maximum. Sp. de 27  $\mu$ 

Ectoparasite sur les lamelles branchiales, les antennes, la carapace d'Asellus aquaticus (L.). Gammarus pulex (L.), divers Entomostracés, larves de Phryganes, etc.

**A. moniezi** Labbé\*) 1895 A. crassum (non Moniez 1887!), A. Fritsch in: Bull, Ac. Prague, p. 81 f. 3, 4.

Tubes irréguliers avec une grosse extrémité et des étranglements. Il renferment des sp. glugeiformes avec une extrémité pointne et une vac.

Ectoparasite sur abdomen de Diaptomus gracilis O. Sars et postabdomen de Ceriodaphnia quadrangula (Miill.).

<sup>\*)</sup> Nom. nov. Le nom d'espèce crassum ayant été préoccupé par Moniez (1887), nous avons dû donner à l'espèce de Fritsch une autre dénomination. A. Labbé.

A. crassum Monz. 1887 A. c., Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v. 104 p. 183.

Tubes courts, épais, moitié plus petits que chez A. cienkowskianum. Entoparasite dans l'intestin d'Eurycereus lamellatus (Müll.).

A. cienkowskianum Monz. 1887 A. c., Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v.104 p. 183.

Ectoparasite chez Simocephalus vetulus (Müll.) [Daphnia sima], Ceriodaphnia reticulata (Jur.) [Daphnia r.], Lathonura rectirostris (C. L. Koch) [Pasithea r.].

#### Gen. Coelosporidium Mesnil & Marchoux

1897 Coelosporidium, Mesnil & Marchoux in: C.-R. Ac. Sei., v. 125 p. 323—326 & in: C.-R. Soc. Biol., v. 49 p. 839—841.

Dimorphisme evolutif: — a) Forme cavitaire. Kystes allongés, à extrémités arrondies, légèrement incurvés, renfermant de nombreux noyaux et des globules graisseux. Par scission du contenu, il se forme de nombreux sporozoïtes ovoïdes ou fusiformes, nucléés. — b) Forme endogène. Kystes cylindriques, plus petits que les précédents à membrane mince, sans globules graisseux. Au début intracellulaires.

1 espèce.

C. chydoricola Mesnil & Marchoux 1897 C. c., Mesnil & Marchoux in: C.-R. Ac. Sci., ε. 125 p. 323—326 & in: C.-R. Soc. Biol., ε. 49 p. 839—841.

Kystes eavitaires ayant 60–110  $\mu$  l. Kystes endogènes ayant 20–30  $\mu$  l. Sporozoïtes de 2–4  $\mu$  l.

Cavité générale épithélium intestinal et organes dorsaux de Chydorus sphaericus (Müll.). Déterminerait la castration parasitaire.

#### Gen. Botellus Monz.

1887 Botellus, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v. 104 p. 184 | 1895 Serumsporidium (part.), L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 17.

Tubes ovoïdes allongés irréguliers renfermant des sp. Sp. halteriformes (?) avec 2 noyaux (?) terminaux. — Pour Moniez, ce sont des Gymnoascées.

5 espèces.

B. typicus Monz. 1860. Leydig. Daphn., p. 76 t. 10 f. 78 1887 Botellus typicus, Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v. 104 p. 184 | 1895 Serumsporidium Leydigii, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 17—18.

Fig. 194. B. typicus

Sp. avec les 2 pôles recourbées et ayant 7--8 μ de l. (fig. 194). Tubes ovoïdes renferment une vingtaine de sp.

Organes génitaux, cavités sanguines, cavité générale et cavité des valves de Ceriodaphnia reticulata (Jur.) [Daphnia r.]. Chydorus sphaericus (Müll.) [Lynceus s.], Moina rectirostris (Müll.) [Daphnia r.].

B. parvus Monz. 1887 B. p., Moniez in: C.-R. Ac. Sci., r. 104 p. 184, 1314.

Sp. ayant 4 -5 \u03c4. Tubes ovalaires.

Cavité générale et cavité des valves de Cypris vidua Müll., ?C. ophthalmica (Jur.)  $[C.\ punctata]$  et Candona candida (Müll.).

**B. daphniae** (L. Pfr.) 1895 Serumsporidium D., L. Pfeiffer, Protoz. Krankl., suppl. p. 17–f. 7.

Sp. rondes ayant jusqu'à 20  $\mu$  se reproduisant (?) par division. Tubes? t'avité générale de Daphnia pulex (L.).

**B. sp.,** Plate 1886, Plate in: Z. wiss, Zool., v, 43  $\,$  p. 235  $\,$  t, 7  $\,$  f, 41  $\,$  1887  $\,$  B., Moniez in: C.-R. Ac. Sci., v, 104  $\,$  p. 184.

Tubes allongés de 17—25 µ de l., sans noyau (?) pouvant se diviser. Bactériacée? Cavité générale de Callidina parasitica Gigl.

**B. sp.,** Lenssen 1897 "Sporozoaire", Lenssen in: Zool. Anz.. r.20 p. 330 333 f.1,2. Sphériques avec sporozoïtes rangées en cercle (20  $\mu$ ). Cellules intestinales d'Hydatina senta (Müll.).

#### Gen. Bertramia Mesnil & Caull.

1897 Bertramia, Mesnil & Caullery in: C.-R. Soc. Biol., c. 49 p. 1005 - 1008.

Kyste en forme de disque elliptique aplati et irrégulier renfermant de nombreux noyaux. Le protpl. se divise en sporozoïtes sphériques de 2.5—3 µ; la masse sporulaire, irrégulière est divisée par des compartiments en trabécules, comme chez les Sarcosporidies. — Il y aurait peut-être lieu de rattacher au genre Bertramia les Plistophora des Rotateurs (cfr. p. 111).

1 espèce.

**B. capitellae** Mesnil & Caull. 1897 B. c., Mesnil & Caullery in: C.-R. Soc. Biol.,  $\varepsilon$  49 p. 1005—1008.

Caractères du genre. Le kyste renferme 40 -80 noyaux. L. 20—30  $\mu.$  Cavité du corps de Capitella capitata (O. Fabr.).

#### Gen. Piroplasma Patton

1893 Pyrosoma (non Péron 1804!), Th. Smith & Kilborne in: Bull. Dep. Agric. An. Indust.. nr. 1 p. 67 | 1895 Apiosoma (non R. Blanchard 1885!), Wandolleck in: Centralbl. Bakter.. v. 17 p. 554—556 | 1885 Piroplasma, W. H. Patton in: Amer. Natural., v. 29 p. 498.

Formes amoeboïdes, de forme généralement ronde ou piriforme ou fusiforme toujours associées par paires, tantôt réunies par une travée protoplasmique, tantôt accolées. Il y aurait un noyau chromatique. Reproduction par division. Sporulation inconnue.

Parasites endoglobulaires.

2 espèces.

P. bigeminum (Th. Sm. & Kilb.) 1889, Th. Smith in: Medical News, 4. déc. 1893 Pyrosoma b.. Th. Smith & Kilborne in: Bull. Dep. Agric. An. Indust., nr. 1 p. 67 | 1893 P. b., Th. Smith in: Centralbl. Bakter. c. 13 p. 511 f. 1 | 1893 P. b., Starcovici in: Centralbl. Bakter., c. 14 p. 1—8 | 1893 "Bacille", Billings, Southern Cattle Plague. ed. 2; Lincoln, Nebraska | 1896 P. b., Weisser & Maassen in: Arbeiten aus dem Kaiserl. Gesundheitsamte. c. 11 p. 411.



Caractères du genre. Corpuscules de 2.5—4  $\mu$  l. sur 1,5—2  $\mu$  la. Jeunes stades, ronds, ne dépassant pas 0.5  $\mu$  de diam.

Hématies de Bos taurus. Occasionne la fièvre du Texas Fig. 195. P. bigeminum (Texas fever, Southern Cattle Plague) au golfe du Mexique. dans un globule (d'après Surtout dans le rein, le foie. la rate; peu dans le sang circulant Smith). des gros vaisseaux. Infection par piqure de Boophilus bovis.

P. canis (Piana & G.-Valerio) 1895 Pyrosoma bigeminum var. canis, Piana & Galli-Valerio in: Moderno Zooiatrio (fide: Galli-Valerio in: Centralbl. Bakter., v. 18 p. 345).

Hémanibes dans les globules rouges.

Sang de Canis familiaris.

#### Gen. Babesia Starcovici

1888 Haematococcus (non Agardh, Flagell., 1828!), Babes in: C.-R. Ac. Sci., v.107 p. 692 | 1890, Babes in: C.-R. Ac. Sci., v.110 p. 800, 975 | 1891, Babes in: Arch. path. Anat., v.115 p. 81 | 1892, Babes in: C.-R. Ac. Sci., v.115 p. 359 | 1893 Babesia, Starcovici in: Centralbl. Bakter., v.14 p. 1—8 | 1894, Kroguis & van Hellens in: Archives de Médecine expérimentale, p. 353 –364 t. 7—8 | 1895, San Felice & Loi in: Moderno Zooiatro, v.7 | 1895 Haematococcus, Weisser & Maassen in: Arbeiten a. d. K. Gesundheitsamte, v.11 p. 1 | 1896, Kruse in: C. Flügge, Mikroorganismen, ed. 3 v.2 | 1897, Dionis in: Supplem. al Policlinico, v.3 p. 14 | 1897, Celli & Santori in: Centralbl. Bakter., v.21 p. 561—572 t. 4.

Très petits parasites intraglobulaires, soit solitaires, soit en association binaire, pourvus d'un novau (?) chromatique et se reproduisant par simple division.

2 espèces.

**B.** bovis (Babes) 1888 *Haematococcus b.*, Babes in: C.-R. Ac. Sci., ε. 107 p. 692 | 1890 Babes in: C.-R. Ac. Sci., ε. 110 p. 800, 975 | 1891, Babes in: Arch. path. Anat., ε. 115 p. 81 | 1893 *Babesia bovis*, Starcovici in: Centralbl. Bakter., ε. 14 p. 1—8.

Ressemble à un Diplococcus. Corps petit, arrondi ou en laneette, ne dépassant pas  $1-1.5~\mu$ , immobile. Quelquefois 2 individus en syzygie. Se colorant par la méthode de Gram. Noyan? polaire ou médian. Grandes formes de 3  $\mu$  l. sur  $1.2~\mu$  la. sans noyau.

Hématies de Bos taurus, surtout dans le rein, le coeur, le foie. Occasionne une hémoglobinurie (Roumanie) et Hématinurie (Sardaigne. Campagne romaine).

B. ovis Starcovici 1892 "Hématococcus du mouton", Babes in: C.-R. Ac. Sci., v. 115 p. 359 | 1893 Babesia ovis, Starcovici in: Centralbl. Bakter., v. 14 p. 1—8.

Forme de Coccus, ayant 0.5-1 µ de diam, ordinairement solitaire.

Hématies du Ovis aries. Occasionne le "Carceag" (Delta du Danube).

#### Gen. Metschnikovella Caull. & Mesnil

1897 Metschnikovella, Caullery & Mesnil in: C.-R. Ac. Sci., v. 125 p. 787 - 790 | 1897 M., Caullery & Mesnil in: C.-R. Soc. Biol.. v. 49 p. 960—962.

Tubes allongés, fusiformes, avec membrane épaisse renfermant de nombreux corpuscules nucléés (16 ou plus). Multiplication par seissiparité et bourgeonnement.

Parasites des Grégarines.

5 espèces mal définies.

**M. spionis** Caull. & Mesnil 1897 *M. s.*, Caullery & Mesnil in: C.-R. Soc. Biol., v. 49 p. 960—962.

Chez Polyrhabdina spionis (Köll.)?, parasite de Spio martinensis; La Hague.

M. capitellidis Caull. & Mesnil 1861, Claparède in: Mém. Soc. Genève, c. 16 p. 71 | 1897 M. s., Caullery & Mesnil in: C.-R. Soc. Biol., c. 49 p. 960--962.

Tubes arqués. un peu renflés ayant environ 50  $\mu$  l. sur 3,5  $\mu$  renfermant 32 corpuscules.

Chez Gregarina sp., parasite de Capitellides giardi.

**M. sp.,** Clap. 1861, Claparède in: Mém. Soc. Genève, v. 16 p. 159 t. 4 f. 8, 9. Chez Grégarines, parasites de Phyllodoce sp.

**M. sp.,** Léger 1892. Léger in: Tabl. zool., v. 3 p. 87 -91 t. 5 f. 3 -8, 13 -16 Chez Polyrhabdina sp. et Sycia inopinata Léger.

M. sp., Leidy 1882, Leidy in: P. Ac. Philad., p. 147. Chez Monocystis mitis Leidy.

#### Gen. Chytridiopsis Aimé Schn.

1884 Chytridiopsis, Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér., ser. 2 v. 2 p. 14—15. Kystes ovalaires ou sphériques intracellulaires. Parois du kyste à double contour. Par sporulation, forme des sporozoïtes sphériques ou arrondis.

1 espèce.

C. socius Aimé Schn. 1884 C. s., Aimé Schneider in: Arch. Zool. expér.. ser. 2 v. 2 v. 2 v. 1894 C. s., Mingazzini in: Bolletino della Reale Accademia medica di Roma, v. 20 v. 25 v. 26 v. 27 v. 1. 17—20.

Caractères du genre. Kyste de 10-25 µ. Sporozoïte de 1.5-2 µ.

Dans les cellules épithéliales intestinales de Blaps mortisaga (L.) Peut-être aussi dans le Stylorhynchus longicollis F. St., parasite de ce même insecte.

#### Gen. Micrococcidium Drüner

1889 "Achromatische Kugel", F. Hermann in: Arch. mikr. Anat., v.34 p.100—102 | 1894 Micrococcidium, L. Drüner in: Jena, Z., v.28 p.295—325.

Cellules arrondies mono- ou plurinucléées (?).

Sans doute stade de dégénerescence des noyaux des spermocytes (F. Hermann) Coccidie karyophage (Drüner).

1 espèce.

**M. caryolyticum** Drüner 1894 *M. c.*, L. Drüner in: Jena Z.,  $\varepsilon$  28 p. 295–325 t. 20, 21.

Noyaux des spermocytes de Salamandra salamandra (L.).



Fig. 196.

Amoeba (?) pigmentifera Grassi 1881 A. p., Grassi in: Rend. Ist. Lombardo, ser. 2 c. 14.

Formes amoeboïdes avec granulations pigmentaires. Un noyau. S'arrondissent et s'enkystent. Donnent par sporulation un grand nombre de sporozoïtes (?) amoeboïdes ou ovalaires qui par la suite acquièrent un flagellum rigide (?) (fig. 196). Les formes amoeboïdes adultes peuvent se conjuguer et sporuler ensemble.

A. pigmentifera Sp. (1500 1). S. serratodentata (Krohn), Sagitta claparèdei Grassi. (d'après Grassi).

Amoeba (?) sagittae Grassi 1881 A. s., Grassi in: Rend. Ist. Lombardo, ser. 2 c. 14 1882 A. chaetognathi, Grassi in: Atti Soc. Ital. c. 24 p. 185 t. 4 f. 1.

Formes amoeboïdes sans pigment.

Même habitat que le précédent.

Psorospermium haeckeli Hilgd. 1857. Haeckel. Tel. Astaci. p. 42 t. 2 f 25 a.—c | 1857. Haeckel in: Arch. Anat. Physiol. Med., p. 561 - 562 t. 19 f. 25 a.—c | 1877. Grobben in: Arb. Inst. Wien. ε. 1 p. 145 - 1883 Psorospermium Haeckelii, Hilgendorf in: SB. Ges. naturf. Berlin, p. 179—183 | 1888 P. H., Zacharias in: Zool. Anz.. ε.11 p. 49—51 | 1888 P. H., Wierzejski in: Zool. Anz.. ε.11 p. 230—231 | 1894 P. H., Gurley in: Rep. U. S. Fish Comm., ε.18 p. 135.

Forme ovalaire ayant  $180~\mu$  de l. sur  $40-50~\mu$  de la. 3 Capsules emboîtées, de couleur jaunâtre; la capsule moyenne paraît formée de plaques épaisses laissant entre elles des espaces vides canaliculaires; elle serait formée de cellulose pure (d'après Wierzejski); au centre de la capsule interne se trouveraient  $8-10~\mathrm{masses}$  arrondies (Ballen) avec chacune un noyau?

Tissu conjonctif inter-musculaire de Astacus astacus (L.) [A. fluviatilis]; Silésie, Galice.

Psorospermium lucernariae Vallentin 1888  $P.\ l.$ , Vallentin in: Zool. Anz.,  $v.\ 11$  p. 622—623.

Kystes avec couche périphérique de balles protoplasmiques (sp. jeunes) et couche centrale de sp. déjà encapsulées.

Lucernaria auricula O. Fabr.

Sporozoaire, F. St. 1867, F. Stein, Infus. v. 2 t. 8 f. 13, 14 | 1883 "Microsporidie", Balbiani in: J. Microgr., v. 7 p. 320.

Glugea? Sp. petites, fusiformes. Kystes sphériques.

Plasma de Stentor roeseli Ehrbg.

Sporozoaire, Froment. 1874, Fromentel, Microz., p. 339 t. 25 f. 1b -- d.

Chytridinée?

Volvox globator L.

Sporozoaire, L. Pfr. 1895, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 26 f. 14, 15. Parasite unicellulaire. Chytridinée?

Peridinium bipes F. St., Ceratium macroceros Schrank, Chlamydomonas sp.

Sporozoaire, Kent 1880--82, Kent, Infus., t. 23 f. 24, 25.

"Sporular elements" chez Stylobryon petiolatum (Duj.).

Sporozoaire, Speng. 1893, Spengel in: F. Fl. Neapel. v. 18 p. 755 -756 t. 6 f. 19, 19a; t. 20 f. 14, 15; t. 29 f. 67.

Cellules ovalaires à plasma réticulé, nucléées, endoparasites dans épithélium ocsophagien.

Oesophage et cavité intestinale de Ptychodera sarniensis (Koehler) et de Glandiceps hacksi (Mar.); Naples.

Sporozoaire, Leydig 1853, Leydig in: Z. wiss. Zool., c. 5 p. 11 t. 1 f. 5 1878 "Pseudonavicelles de Pulvinaria innumerabile", Putmann in: P. Davenport Ac., c. 2 p. 293—347 | 1884 "Microsporidie". Balbiani, Leç. Sporoz., p. 150 | 1887 Lecaniascus polymorphus, Moniez in: Bull. Soc. zool. France, v. 12 p. 150—152.

Champignon ascosporé? Glugea?

Lecanium hesperidum (L.).

Sporozoaire, Schn. 1873. Anton Schneider in: Ber. Oberhess. Ges.,  $v.\,14$  p. 100 t. 3 f. 7.

Parasites sphériques avec rayons sétiformes environnants; kystes polyédriques par compression.

Testicules et cellules à batonnets de Mesostomum ehrenbergi Örst. Infection mortelle.

# Appendice

Dans beaucoup de maladies soit de l'homme, soit des animaux domestiques, ont été trouvés des productions pathologiques intracellulaires. Pour beaucoup d'auteurs, ces productions sont des Sporozoaires, pour quelques uns, ce sont des Champignons (Levures), pour d'autres enfin, ce ne sont que des processus pathologiques, cytolyses, karyolyses, ou autres, qui n'ont aucune réalité parasitaire. Bien que notre opinion ne soit pas favorable à la première hypothèse, et que nous soyons pleinement de l'avis de Fabre-Domergue, cependant nous avons, sous forme d'appendice, noté à propos des maladies où l'on a cru rencontrer des Sporozoaires, la liste bibliographique des

auteurs qui se sont occupés de cette question. Cependant, nous devons faire une place à part aux quatre cas suivants, qui, bien que mal connus. semblent être des formations parasitaires. et peuvent avec quelque vraisemblance être rattachés aux Sporozoaires.

Coccidium (?) sp., Leuck. 1858 "Oeufs de distome", Gubler in: C.-R. Soc. Biol., & in: Gazette médicale, Paris, p. 657 | 1860 "Pentastomen-Eier", Virchow in: Arch. path. Anat., v. 18 p. 523 | 1869 "Psorospermies", Klebs in: Giorn. Anat. Fisiol., p. 101—105 | 1879 Coccidium oviforme (part.), Leuckart, Paras., ed. 2 v. 1 p. 281 | 1892 "Coccidie?", Severi in: Bull. Accad. med. Genova, v. 7 p. 12, & in: La Riforma medica, v. 2 p. 54.

Kystes ovoïdes à contenu granuleux, pouvant renfermer de nombreuses sp.? L. 56 μ (d'après Virchow). — Kystes ovoïdes de 20 μ de l. (Dressler, d'après Leuckart). — Kystes ovoïdes à contenu granuleux et coloré, ayant 26—30 μ sur 12—15 μ (d'après Severin).

Chez l'homme dans les tumeurs du foie. Aussi dans les poumons (cas unique de Severi).

Coccidium (?) sp., Wernicke 1892 "Megalosporidie", Wernicke in: Centralbl. Bakter., v. 12 p. 859—861 t. 6 | 1897 "M.", Posada in: Communicat. Accad. Facult. medic. Buenos Ayres, p. 1—96 t. 1—35.

Kystes à contenu granuleux pouvant atteindre 126  $\mu$  sur 66  $\mu$ . Probablement intracellulaires à l'origine. Forment de nombreux sporozoïtes arrondis, hyalins, ayant 5--12  $\mu$ .

Peau de l'homme (Mycosis fungoïdes de Wernicke). Un seul cas.

Coccidioides immitis Rixford & Gilchrist 1896 C. i., Rixford & Gilchrist in: Johns Hopkins Hospital Reports, v. 1 (ref.: Centralbl. Bakter., v. 21 p. 812).

Tiendrait le milieu entre les Coccidies et les Grégarines. Forme des cellules de  $16-30~\mu$  à protpl. granuleux, sans noyau se transformant en une centaine de petits sporozoïtes de  $0.5~\mu$ .

Poumons de l'homme. Formerait des tubercules semblables à ceux de la Tuberculose.

Coccidioides pyogenes Rixford & Gilchrist 1896 C. p., Rixford & Gilchrist in: Johns Hopkins Hospital Reports, v. 1 (ref.: Centralbl. Bakter., v. 21 p. 812).

Cellules de 20  $-35~\mu$ . Sporozoïtes de 2  $\mu$ .

Poumons de l'homme.

Pseudo-coccidies du type de Darier (Maladie de Darier et Carcinome).

1888, L. Pfeiffer in: Zeitschrift für Hygiene, v.5 | 1889 "Psorospermose folliculaire végétante", J. Darier in: C.-R. Soc. Biol., v.41 p. 234—236, 293—294 | 1889, J. Darier in: Annales de Dermatologie et Syphiligraphie Paris, v.10 p. 597—612 t. 4—5 | 1889, Malassez in: C.-R. Soc. Biol., v.41 p. 236—238 | 1890 "Maladie de Paget (du mamelon)", Wickham in: Archives de Médecine expérimentale, v.2 p. 46—61 t. 2—3 | 1890, Vincent in: C.-R. Soc. Biol., v.42 p. 121—123 | 1890, Vincent in: Ann. Microgr., v.3 p. 105—117 t. 5 | 1890, Hache in: C.-R. Soc. Biol., v.42 p. 637—640 | 1893 Rhopalocephalus carcinomatosus, Korotneff in: Centralbl. Bakter., v.13 p. 373—380 f. 1—15 | 1894, Fabre-Domergue in: Ann. Microgr., v.6 p. 145.

Corps arrondis ou ovalaires se trouvant soit dans les cellules épithéliales, soit dans les cellules de la couche de Malpighi et de la couche cornée. Il sont solitaires, ou groupés au nombre de 2, 3, 4. Le contenu est granuleux et renferme 1—n corps colorables.

Epithéliomes chez l'homme.

#### Pseudo-coccidies du type d'Albarran.

1889, Albarran in: C.-R. Soc. Biol., v.41 p. 265—268 | 1889, Malassez in: C.-R. Soc. Biol., v.41 p. 236 | 1892, Noeggerath, Beiträge zur Struktur und Entwicklung des Carcinoms, Wiesbaden, p. 1—39 | 1892, J. Jackson Clarke in: Transactions of the pathological Society London, p. 94—99 t. 4 | 1894, Fabre-Domergue in: Ann. Mierogr., v.6 p. 145.

Corps arrondis ou ovalaires avec granules chromatiques. Certains sont encapsulés. Dans chaque kyste, il peut y avoir 1, 2 de ces corps, quelquefois des bourgeons mamelonnés. Les plus communs de ces corps sont réfringents et homogènes.

Epithéliomes chez l'homme.

#### Pseudo-coccidies du type de Russell.

1890, Cazin in: J. Anat. et Physiol., v. 26 p. 593—601 t. 15—1890, Russell in: British medical Journal, p. 1356 | 1892, Klein in: Beiträge zur pathologischen Anatomie, Jena. v. 11 p. 125—144—1894, Fabre-Domergue in: Ann. Microgr., v. 6 p. 158.

Petits corps arrondis fuchsinophiles de 0,5-1,9 µ de diam.

Epithéliomes chez l'homme.

#### Pseudo-coccidies du type de Thoma et de Nils Sjöbring.

1847, Virehow in: Arch. path. Anat., v. 1 p. 94-203 t. 2 | 1849, Virehow in: Arch. path. Anat., v. 3 p. 192 – 227 t. 2 | 1889, Thoma in: Fortschritte der Medicin, v. 7 p. 413—414 | 1890, Siegenbeck van Heukelom in: Congrès de Berlin | 1890, Nils Sjöbring in: Fortschritte der Medicin, v. 8 p. 529—542 t. 6 | 1891, Foa in: Gazzetta medica di Torino | 1892, Metschnikoff in: British medical Journal, p. 1273 | 1892, Kosinski in: Centralblatt für allgemeine Pathologie und pathologische Anatomie, p. 145 t. 2 | 1892, Borrel in: C.-R. Soc. Biol., v. 44 p. 14-16 | 1892, Cazin in: Arch. med. Gener., 1891, p. 70-90 | 1892, Cazin in: La Semaine médicale, p. 353-358 | 1892, Delépine in: British medical Journal, p. 674-676 | 1892, Fabre-Domergue in: C.-R. Soc. Biol., v. 44 p. 337—339 | 1892, Foa in: Arch. Ital. Biol., v. 18 p. 19—25 | 1892, Hutchinson in: Monatshefte für praktische Dermatologie, v. 14 p. 63-72 | 1892, Malassez in: C.-R. Soc. Biol., c. 44 p. 183-185 | 1892, Montgomery in: Pacific medical Journal, S. Francisco, p. 385 | 1892, Neisser in: Verhandlungen der Deutschen dermatologischen Gesellschaft & in: Hygienische Rundschau, Berlin, v. 2 p. 707—708 | 1892, Podwissozky & Sawtschenko in: Centralbl. Bakter., v. 11 p. 493-500, 532-538, 559-565 t. 7, 8 ! 1893, Ribbert in: Verh. Ver. Rheinland, p. 44-45 | 1892, Ribbert in: Deutsche medicinische Wochenschrift, Leipzig, nr. 42 | 1892, Russell in: Wiener medicinische Blätter, p. 1-4 | 1892, Sawtschenko in: Centralbl. Bakter., v. 12 p. 17 –28 t. 1 | 1892, Soudakewitsch in: Ann. Inst. Pasteur, v. 6 p. 145–157 t. 5–7 | 1893, Adamkiewicz in: Fortschritte der Medicin, p. 485 –487, 607 –808 | 1893, Borrel, Evolution cellulaire et parasitisme dans l'épithélioma, Montpellier | 1893, Coccidium, Burchardt in: Arch. path. Anat., v. 131 p. 121—129 t. 5 | 1893, C. H. Cattle in: British medical Journal, p. 179-180, 857 | 1893, Cattle & Millar in: Lancet, ε.2 p. 1236-1240 | 1893, Claessen in: Beiträge zur pathologischen Anatomie, r. 14 | 1893, J. Jackson Clarke, Cancer. Sarcoma and other morbid growths, considered in Relation to the Sporozoa, London, p. 1—98 | 1893, Dansac in: Gazette hebdomadaire de Médecine et de Chirurgie, Paris, p. 498-502, 510-513 | 1893, Delépine & Cooper in: British medical Journal, p. 834-837 | 1893, P. Foa in: Archivio per le Scienze mediche, Torino, v. 17 p. 253—278 1893, P. Foa in: Arch. Ital. Biol., v. 20 p. 40—66 | 1893, P. Foa in: Riforma medica, v.3 p.267—269 1893, Fowler in: Transactions of the medical Society of the State of New York, Philadelphia, p.219—228 1893, Galloway in: British medical Journal, p. 217-222 | 1893, Gibbes in: Transactions of the Association of American Physicians, p. 280-297 1893 Rhopalocephalus carcinomatosus, Korotneff in: Centralbl. Bakter., v. 13 p. 373-380 f. 1-15 1893, Korotneff, Sporozoen als Krankheitserreger, 1. Heft, Untersuchungen über den Parasitismus des Carcinoms,

Berlin, p. 1-33 t. 1-4 | 1893, Knersteiner in: Arch. path. Anat., v. 130 p. 463-487 t. 12 | 1893, Malassez in: C.-R. Soc. Biol., v. 45 p. 443 | 444 | 1893, Massari & Feroni in: Riforma medica, v. 3 p. 38-41 | 1893, Metschnikoff in: British medical Journal, p. 1273—1276 | 1893, Morpurgo in: Arch. Ital. Biol., v. 21 p. 146—147 1893, G. Neven in: C.-R. Ac. Sci., v. 117 p. 808 -810 [ 1893, Noeggerath, Beiträge zur Structur und Entwicklung des Carcinoms, Wiesbaden 1892 | 1893, L. Pfeiffer in: Centralbl. Bakter., v. 14 p. 118-130 | 1893 Coccidium sarcolytus, L. Pfeiffer, Unters. Krebs. p. 142 | 1893, Plimmer in: British medical Journal, 1892 p. 1277 | 1893. Ruffer in: British medical Journal. 1892 p. 993—994, 825 | 1893, Ruffer & Plimmer in: C.-R. Soc. Biol., v. 45 p. 384; C.-R. Ac. Sci., v. 116 p. 836—837 | 1893, Ruffer & Plimmer in: The Journal of Pathology and Bakteriology, v.1 p. 395-403 | 1893, Snow in: Lancet. p. 1182 | 1893, Soudakewitsch in: Centralbl. Bakter., v. 13 p. 451-455 t. 1 | 1893, Steven & Brown in: The Journal of Pathology and Bakteriology, v.2 p. 26-34 | 1893, Török in: Monatshefte für praktische Dermatologie, v. 16 p. 209-225 | 1894, Nepveu in: Archives de Médecine expérimentale, p.30-40 t.1 | 1894, Fabre-Domergue in: Ann. Microgr., p.150 | 1895 "Levure", Busse in: Centralbl. Bakter., v. 21 p. 175 | 1895 "Levure", Roncali in: Ann. Microgr., c. 7 p. 146—193 | 1895, Miller in: Wratsch, nr. 7 | 1895 "Hemosporidie", Trikson in: Journal de Médeeine militaire russe | 1896 Cystozoon neoplasmatis, Podwissozky in: Archives Russes de Pathologie, Médecine clinique et Bacteriologie, fasc. 1.

Corps arrondis ou ovalaires, pouvant atteindre 14—15 µ. intra- ou extra-cellulaires. Les plus petits sont homogènes ou à prolongements radiés, ou étoilés; les plus grandes renferment un ou plusieurs corps colorables (noyau?). Il y aurait des sp.? plus ou moins nombreuses, arrondis ou ovalaires.

#### Pseudo-coccidies de la variole et de la vaccine.

1886 "Proteiden der Variola und Vaccine", Van der Loeff in: Weekblad van het Nederl. Tijdsehr. voor Geneeskunde, nr. 46 p. 1 | 1887 Monocystis epithelialis, L. Pfeiffer in: Correspondenzblätter des allgemeinen ärztlichen Vereins Thüringen, nr. 2. 11 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 180 | 1892 Cytoryctes, Guarnieri in: Archivio per le Scienze mediche, v. 16 nr. 22 | 1892. Doehle in: Centralbl. Bakter.. v. 12 p. 906---913 f. 1—13 | 1893 "Centrosomes et éléments leucocytaires", Ferroni & Massari in: Riforma medica, nr. 126 p. 602-604 | 1893, Guarnieri in: Arch. Ital. Biol., v. 19 p. 195-209 | 1893, L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 121 | 1894. J. Jackson Clarke in: British medical Journal, v. 2 p. 869 | 1894, L. Pfeiffer in: Pentzold & Stintzing, Handbuch der Therapie innerer Krankheiten, v. 1 p. 218 | 1895 Amoebosporidium, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., suppl. p. 104 | 1895, Masanori Ogata in: Mittheilungen aus der medicinischen Fakultät der kaiserlich japauischen Universität Tokio, v. 3 nr. 2 p. 85 114 | 1895. J. Jackson Clarke in: Centralbl. Bakter., v. 17 nr. 9, 10 | 1895. Sicherer in: Münchener medicinische Wochenschrift, nr. 34 | 1895, Ernst Pfeiffer in: Centralbl. Bakter.. v. 18 p. 769 t. 8-10 | 1896, Vedeler, Vakcineprotozoen, Kristiania | 1897 Wasielewski in: Centralbl. Bakter., v. 21 p. 901 t. 7.

Formes amoeboïdes nucléées avec flagelles dans le sang de l'homme. Une deuxième forme se développe dans l'exanthème de la peau.

3 variétés (d'après Guarnieri) (Cytoryctes variolae, de la variole. " vaccinae, de la vaccine. " equinae, de l'équine.

Chez l'homme, se rencontre dans la variola vera, purpura, variolosa, variola hemorrhagica, varioline, vaccine, pent-être rongeole et scarlatine.

Chez le cheval, dans l'horse-pox et l'équine. Chez le boenf, dans le cow-pox, la vaccine et la retrovaccine.

#### Pseudo-coccidies de l'herpes zoster.

1889, L. Pfeiffer, Die Verbreitung der Herpes zoster, Jena – 1891, L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 189.

Très voisin du précédent. — Occasione chez l'homme l'Herpes zoster.

#### Pseudo-coccidies de l'ictero-hématurie.

1895 Amoebosporidium, Bonome in: Arch. path. Anat.. v. 139 p. 1-16 t. 1.

Corpuscules de 1-3 µ, ovales ou arrondis incolores se divisant dans le rein, la rate ou le foie. -- Globules rouges d'Ovis aries.

#### Pseudo-coccidies de la leucémie.

1895, Mannaberg in: Verhandlungen des Congresses für innere Medicin. Wiesbaden, v.14.

Amibes? intraglobulaires de  $1-4\,\mu$  ovales, ronds, allongés ou irréguliers. — Sang des malades leucémiques, surtout dans les lymphocytes.

#### Pseudo-coccidies de la coqueluche.

1895, Kourloff in: Wratsch, nr. 3.

Parasites d'abord, ciliés, puis amoeboïdes, formant des spores endogènes (?). — Dans les cavités nasales de l'homme.

#### Pseudo-coccidies de la conjonctivité granuleuse.

1895, Kridener in: St. Petersburger medicinische Wochenschrift, nr. 52.

Sporozoaires (?) dans détritus cellulaire du sac trachomateux. — Parasite de l'homme.

#### Pseudo-coccidies des sarcomes.

1890, Steinhaus in: Centralbl. Bakter. | 1889 Karyophagus hominis, Podwissozky in: Wratsch, p. 1175 † 1893, Paulowsky in: Arch. path. Anat., c. 133 p. 464—480 t. 13 | 1894, J. Jackson Clarke in: Centralbl. Bakter., r. 14 p. 809 | 1894 "Sporozoaire", Vedeler in: Centralbl. Bakter., r. 17 p. 249 | 1894, Petroff in: Gazette de Botkine | 1894, Gueynatz in: Wratsch, nr. 8—9 † 1894 "Levure", Busse in: Centralbl. Bakter. † 1896 "Levure", Rossi Doria in: Il Policlinico | 1896 "Levure", Roncali in: Ann. Microgr., r. 8 nr. 11, 12.

Corps intra-nucléaires. — Dans les sarcomes chez l'homme.

#### Pseudo-coccidies des lipomes.

1896 "Lipomprotozoon", Vedeler in: Centralbl. Bakter., v.19 p. 274—276 f. 1, 2.
Corps de 8—16 μ avec noyau. Formerait des sp. Se trouve à l'intérieur de la capsule des cellules graisseuses. — Dans les lipomes chez l'homme.

#### Pseudo-coccidies du Molluscum contagiosum.

1817, Bateman, Delineations of cutaneous Diseases, London p. 61 | 1847, Rayer, Recherches sur la Maladie dite variole des oiseaux, Paris | 1865, Virchow in: Arch. path. Anat., c. 33 p. 141 | 1868, Purdon in: Journal of cutaneous and genito-urinary Diseases, p. 53 | 1868, Duckworth in: St. Barthol, Hospital Reports, c. 4 p. 211 | 1870, Retzius in: Nordiskt mediciniskt Arkiv, Stockholm, c. 2 nr. 11 p. 26 | 1870, Fagge in: Guy's Hospital Reports, London, p. 348 | 1870, Bizzozero & Manfredi in: R. Istituto Lombardo Scienze e Lettere, p. 455 | 1871, Bizzozero in: Rivista clinica, Bologna, p. 21 | 1872, Squire in: British medical Journal, p. 45 | 1872, Smith in: Dublin quarterly Journal of medical Science, p. 458 | 1872, Ferrier in: British medical Journal, p. 682 | 1872, Boeck in: Norsk Magazin for Laegevidenskaben, p. 386 | 1872, Eames in: British medical Journal, p. 680 | 1872, Bizzozero in: R. Istituto Lombardo per le Scienze e Lettere, p. 446 | 1873, Hebra in: Aerztlicher Bericht des allgemeinen Krankenhauses, p. 298 | 1873, Bollinger

in: Arch. path. Anat, v. 58 p. 349 | 1874, Bizzozero & Manfredi in: R. Istituto Lombardo per le Scienze e Lettere. p. 90 | 1875, Lukomski in: Arch. path. Anat., v. 65 | 1875, Bizzozero & Manfredi in: Giornale Italiano delle Malattie venere e delle Malattie della Pelle, Milano, p. 409 | 1875, Boeck in: Vierteljahrsschrift für Dermatologie und Syphilis, p. 2 | 1876, Simon in: Vierteljahrsschrift für Dermatologie und Syphilis, p. 400 1876, Hutchinson in: Transaction of the pathological Society, London, v. 28 p. 295 1876, Bizzozero & Manfredi in: Centralblatt für die medicinischen Wissenschaften, p. 114 | 1877 Epitheliomyces, Rivolta in: Studi fatti nel Gabinetto di Anatomia pathologica di Pisa, p. 28 | 1877, Kaposi in: Vierteljahrsschrift für Dermatologie und Syphilis, c. 4 p. 333 | 1877, De Vincentis in: Il Movimento, Napoli, p. 144 | 1877, Dubois-Havenith in: Journal de Médecine, Chirurgie et Pharmacologie, Bruxelles, p. 139 | 1878. Hutchinson in: Lect. clin. Surg., p. 1 | 1878. Fox in: Transactions of the American dermatological Association, p. 30 | 1878, Bollinger in: Tagebl. Ges. D. Naturf., v. 51 p. 159 | 1879. Fox in: Transactions of the pathological Society, London, p. 460 | 1879. Mackenzie in: The medical Times and Gazette, p. 633 | 1880. Uffoltz, De l'acmé varioliforme, Thèse de Paris | 1880, Sangster in: British medical Journal, p. 327 | 1880, Renaut in: Lyon medical, nr. 30 | 1881, Thin in: J. Anat. and Physiol., p. 202 | 1881, Startin in: Transactions of the pathological Society, p. 241 | 1881. Majocchi in: Gazzetta medica di Roma | 1881, Majocchi in: Atti Acc. Lineei Trans., ser. 3 r. 5 p. 77 1881. Jolyet in: C.-R. Ac. Sci., v. 92 p. 1522 | 1881, Angelucci in: Centralblatt für die medicinischen Wissenschaften, p. 3 | 1882, Laake in: Nordiskt mediciniskt Arkiv, p. 1 | 1882. Geber in: Vierteljahrsschrift für Dermatologie und Syphilis, p. 403 | 1882, Caspary in: Vierteljahrsschrift für Dermatologie und Syphilis, p. 205 | 1882. Crocker in: Transactions of the pathological Society, v. 32 p. 254 1884, Mazzoni in: Rendiconto clinicochirurgico, p. 275 | 1885, Majocchi in: Gazzetta degli Ospitali, Milano, nr. 43 | 1885, Campana in: Giornale Italiano delle Malattie venere, p. 37 | 1885. Barraquer in: Gaceta medica Catalana, Barcelona, c.8 p.261 | 1886, Mittendorf in: Transactions of the American ophthalmological Society, New York, p. 262 | 1886, Allen in: Journal of cutaneous and venereal Diseases, New York, p. 238 | 1888, Stelwagon in: Boston Journal, 4. oct. | 1888 "Coccidie", Neisser in: Archiv für Dermatologie und Syphilis, v. 4 p. 553 | 1888 "Coccidie". L. Pfeiffer in: Archiv für Hygiene, r. 5 p. 363 1889, Morau, Thèse de Paris | 1890, Török in: Monatshefte für praktische Dermatologie, v. 15 p. 1 | 1890, Taylor in: Medical News | 1890, Stanziale in: Giornale Italiano di Scienze mediche, v. 12 | 1890, Haug in: Z. wiss. Mikr., v. 7 p. 151 | 1891 "Coccidie", L. Pfeiffer, Protoz. Krankh., ed. 2 p. 194 | 1891, Politzer in: Journal of cutaneous and genito-urinary Diseases, p. 14 | 1891. Piffard in: Journal of cutaneous and genito-urinary Diseases. p. 1 | 1891. Neisser in: Verhandlungen der Deutschen dermatologischen Gesellschaft. p. 90 | 1891, Israël in: Festschrift, Rudolf Virchow zu seinem 71. Geburtstage gewidmet, 1892. Török in: Monatshefte für praktische Dermatologie, v. 15 p. 1 | 1892. Bitsch in: Nordiskt mediciniskt Arkiv, nr. 3 p. 28 | 1893. Campana in: Riforma medica. v. 9 p. 531 | 1893 "Amoebosporidie", L. Pfeiffer, Unters. Krebs, p. 110 | 1893, Kromayer in: Arch. path. Anat.. r. 132 p. 62 | 1894 "Coccidie voisine de Chytridiopsis", Mingazzini in: Bolletino della Accademia medica Roma, c. 20 p. 1-26 t. 1-2 | 1895, Vinogradoff in: Journal de Surveillance de Santé publique, fasc. 10.

Cette maladie forme dans la couche de Malpighi des proliférations épithéliales où chaque cellule contient un corps étranger, arrondi ou ovalaire renfermant souvent de la chromatine, quelquefois séparé en plusieurs fragments (spores). — Chez l'homme et les oiseaux (Gallinacés).

#### Pseudo-coccidies de l'"oriental sore".

1891, Firth in: British medical Journal, v. 1 p. 60.

Corpuscules voisins de ceux des carcinomes. — Chez l'homme, dans l'"oriental sore"; Afghanistan, Sind.

# Liste des hôtes.

	${f Protozoa}$		Pag.
Volvox globator L.		Sporozoaire, Froment.	127
Chlamydomonas sp.		Sporozoaire, L. Pfr	127
Peridinium bipes F. St.		Sporozoaire, L. Pfr	127
Ceratium macroceros Schrank		Sporozoaire, L. Pfr	127
Stylobryon petiolatum (Duj.)		Sporozoaire, Kent	127
Stentor roeseli Ehrbg.	many franças	Sporozoaire, F. St	127
Polyrhabdina spionis (Köll.)		? Metschnikovella spionis Caull. &	
Polyrhabdina sp.		Mesnil Metschnikovella sp.,	125
Gregarina sp.	Account.	Léger	125
	alamana.	Mesnil	125
Sycia inopinata Léger	Minister	Clap	125
Monocystis mitis Leidy	2-	Léger	125
Stylorhynchus longi- collis F. St.		Leidy	125 126
	Cnidaria		
Epizoanthus glacialis Dan. Lucernaria anricula	Cellules ovariennes.	Gregarina sp., Dan. Psorospermium lu-	51
O. Fabr.		cernariae Vallentin	127
	Echinoderma		
Strongylocentrotus livi-	Coelome.	? Lithocystis schneide:	ri
dus (Lm.)	-	Giard	42
Echinocardium cordatum (Penn.)	Coelome.	Lithocystis schneideri Giard	42

Echinocardium flave-	Coelome.	Lithocystis schneideri
scens (Müll.) Spatangus-purpureus	Coelome.	Giard 42 Lithocystis schneideri
Müll.		Giard 42
Holothuria impatiens	Vaisseaux sanguins et coe-	Cystobia schneideri
Forsk.	lome.	Ming 42
Holothuria nigra [H. im-	Vaisseaux sanguins.	Cystobia irregularis
patiens Forsk.?] Holothuria polii Chiaje	Vaisseaux sanguins et coe-	(Minchin) 41 Cystobia schneideri
riotocharta pom omaje	lome.	Ming 42
Holothuria tubulosa Gm.	Vaisseaux sanguins, coelome	Cystobia holothuriae
/n : 1.411 :13 x/ 13.	et intestin.	(Schn.) 42
Chirodota pellucida Vahl	Vaisseaux sanguius, coelome et intestin.	Cystobia holothuriae (Schn.) 42
Synapta digitata (Mont.)	Cavité générale.	Urospora synaptae
	C	(Cuén.) 44
Synapta inhaerens (Müll.)	Cavité générale.	Urospora synaptae (Cuén.) 44
		,
	Vermes	
Mesostomum ehren-	Testicules et cellules à	Sporozoaire, Schn 127
bergi Örst.	batonnets.	
Planaria fusca Gm.	Intestin.	Lankesteria planariae (Ming.) 46
Planaria torva (Müll.)	Intestin.	Lankesteria planariae
TO 1 1 1 1		(Ming.) 46
Discocelis tigrina	Intestin.	Ophioidina discoceli-
(Blanch.) Convoluta sp.	group MAARM	dis Ming 49 Urospora nemertis
Convolute op		(Köll.) 43
Brachycoelium sp.	Parenchyme.	Plistophora sp., Giard 111
Taenia bacillaris Goeze	Parenchyme, organes géni-	Plistophora helmin-
(D	taux, ovules.	thophthora (Kef.) 111
Taenia denticulata Rud.	Parenchyme, organes géni-	Plistophora helmin- thophthora (Kef.) 111
Taenia expansa Rud.	taux, ovules. Parenchyme, organes géni-	Plistophora helmin-
	taux, ovules.	thophthora (Kef.) 111
	- constitute photos	
Eupolia delineata (Chiaje)	Intestin.	Urospora nemertis
[Nemertes delineatus]		(Köll.) 48
Lineus gesserensis (Müll.)  [Borlasia olivacea, B. octoculata]	Intestin.	Urospora nemertis (Köll.) 43

		Pag.
Amphiporus cruciatus	Intestin.	Urospora nemertis
Bürg. Valencinia sp.	Intestin.	(Köll.) 43 Urospora nemertis
varenciura sp.	intestin.	(Köll.) 43
Ommatoplea sp.	Intestin.	Urospora nemertis
ommetoprott sp.	1.110.00.111	(Köll.) 43
Ascaris lumbricoides L.		Gregarina sp., Küchm. 51
Ascaris mystax Rud.	Intestin, organes génitaux.	Plistophora helmin-
•	, ,	thophthora (Kef.) 111
Oxyuris ornata Duj.	Cavité générale.	Gregarina sp., Walter 51
Sagitta claparèdei Grassi	Cavité générale.	Amoeba (?) pigmenti-
		fera Grassi 126
	Cavité générale.	Amoeba (?) sagittae
G ::	-	Grassi 126
Sagitta sp.	Intestin.	Lankesteria leuckarti
Spedalle hipupatete (O	Caritá gánárala	(Ming.) 47 Amoeba (?) pig-
Spadella bipunctata (Q. & G.)	Cavité générale.	mentifera Grassi. 126
& (i.)	Cavité générale.	Amoeba (?) sagittae
	outre generale.	Grassi 126
Spadella inflata (Grassi)	Cavité générale.	Amoeba (?) pig-
1		mentifera Grassi. 126
	Cavité générale.	Amoeba (?) sagittae
		Grassi 126
Spadella serratodentata	Cavité générale.	Amoeba (?) pig-
(Krolm)		mentifera Grassi. 126
•	Cavité générale.	Amoeba (?) sagittae
	<del></del>	(†rassi 126
Eshinanhunshus nustans		Cuaranina an
Echinorhynchus proteus Westrumb	<del></del>	Gregarina sp., Henneg 51
Westrumb	All of the Market Market Control of the Market	Henneg 91
Aphrodite sp.	Intestin.	Doliocystis aphro-
riphrodite sp.	Thesen.	ditae (Lank.) 33
Eunice harassei Aud. &	Intestin.	Polyrhabdina eunicae
ME.		(Lank.) 48
Lumbriconereis sp.	Intestin.	Doliocystis elongata
		(Ming.) 33
Staurocephalus rudolphii	Intestin.	Köllikerella stauro-
(Chiaje)		cephali (Ming.) . 50
Nereis beaucoudrayi And.	Intestin.	Doliocystis pellucida
& ME. Nereis cultrifera Grube	Intestin.	(Köll.) 33 Doliocystis pellucida
Neiers cuttillera Grube	Intestin.	(Köll.) 33
Nephthys scolopendroi-	Intestin.	Doliocystis hetero-
des Chiaje	· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·	cephala (Ming.) . 34
Glycera sp.	Cavité générale.	Ceratospora mira-
•		bilis Léger 43
	Cavité générale.	Gonospora sparsa
		F. 4

		Pag.
Rhynchobolus america- nus (Leidy)	_	Gregarina sp., Porter 37
Phyllodoce sp.	Cavité générale.	Gonospora sparsa
77 1 1: 4:C ((7 )		Léger45
Eulalia punctifera (Grube) Rhynchonerella fulgens	Cavité générale. Intestin.	Urospora sp., Gravier - 44 Polyrhabdina annu-
Greeff		lata (Greeff) 48
Alciope sp.	Cavité générale.	Lobiancoella belo-
		neides Ming 50
Clymene lumbricalis Aud.  & ME. [C. lumbricoi-	Coelome.	?Pterospora malda- neorum Racov. &
des]		Labbe 41
Clymenella torquata (Leidy)	Cavité générale.	Monocystis clyme- nellae Porter 40
Liocephalus liopygus	Coelome.	Pterospora malda-
(Grube)		neorum Racov. & Labbé 41
Aninia an		
Aricia sp.		Polyrhabdina sabellae
		(Lank.) 48
Capitella capitata (O.	Intestin.	Ancora sagittata
Fabr.)		(Leuck.) 47
	Intestin.	Eimeria sp., Mesnil
		& Caull 59
	Cavité générale.	Bertramia capitellae
		Mesnil & Caull 124
Cirratulus cirratus (Müll.)	Intestin.	Polyrhabdina cirra-
	intestin.	
[C. borealis]	<b>T</b>	tuli (Lank.) 48
Audouinia filigera (Chiaje) [Cirratulus filigerus]	Intestin.	Ulivina elliptica Ming. 34
	Intestin.	Crospora nemertis
		(Köll.) 48
	Intestin.	Polyrhabdina cirra-
		tuli (Lank.) 48
Audouinia lamarcki (Aud.	Intestin.	Gouospora terebellae
& ME.)		(Köll.) 45
Audouinia sp.	Intestin.	Sycia inopinata Léger 34
Audouma sp.		
Deludene esterairi (1)	Cavité générale.	1
Polydora agassizi Clap.	Intestin.	Doliocystis polydorae
G : 61: : (D		Léger 33
Spio fuliginosus Clap.	Intestin.	Polyrhabdina spio-
		nis (Köll.) 48
Telepsavus costarum	Intestin.	Gonospora terebellae
Clap.		(Köll.) 45
Terebella sp.	Intestin.	Gonospora terebellae
		(Köll.) 45
Sabella, sp. div.	eminum.	Polyrhabdina sabellae
, 1		(Lank.) 48
Serpula contortupli-	Intestin.	Polyrhabdina serpulae
cata L.		(Lank.) 48
~		(33011111) + + + + 310

n 1 : 11:1		Pag
Enchytraeus albidus	Vésicules séminales et cavité	Monocystis enchy-
Henle Enchytraeus galba	générale. Vásiculos cáminalos et apritá	traei Köll 39 Monocystis enchy-
Hoffmstr.	Vésicules séminales et cavité générale.	traei Köll 39
Enchytraeus hegemon	Vésicules séminales et cavité	Monocystis enchy-
Vejd.	générale.	traei Köll 39
Distichopus silvestris	Intestin.	Monocystis mitis Leidy 50
Leidy		
Pachydrilus pagen-	Vésicules séminales.	Monocystis pachy-
stecheri (Ratz.)		drili (Clap.) 39
Pachydrilus semifuscus	Vésicules séminales.	Monocystis pachy-
Clap.	Conité ménérale	drili (Clap.) 39
Rhynchelmis obtusiros- tris(Menge) [Euaxeso.]	Cavité générale.	Monocystis sp., Menge 5
Phreatothrix pragensis	Vésicules séminales.	Gregarina sp., Vejd. 53
(Vejd.)	residues seminates.	oregarina sp., reja.
Eclipidrilus frigidus Eisen	Vésicules séminales.	Spermatophagus ecli-
1		pidrili (Eisen) 50
•	Parois des vaisseaux san-	Haemogregarina
	guins et mésentère.	nasuta (Eisen) . 7
Phoenicodrilus taste Eisen	Vésicules séminales.	Spermatophagus
Tubifor tubifor Nell	3771	freundi (Eisen) . 50
Tubifex tubifex (Müll.) [T.rivulorum, Saemuris]	Vésicules séminales et cavité générale.	Urospora saenuridis (Köll.) 48
variegata]	generate.	(Kon.) 46
Limnodrilus claparèdei-	Intestin.	Myxocystis ciliata
anus Ratz.		Mrázek 114
Nais lacustris (L.) $[N]$ .	<del></del>	Myxobolus sp., Liebk. 100
proboscideaf		
Lumbricus agricola	Vésicules séminales et cavité	Monocystis tenax
Hoffmstr.	générale.	(Duj.) 38
	Vésicules séminales et cavité	Monocystis tenax var.
	générale. Vásiculas séminales et agritá	minuta Ruschh 39
	Vésicules séminales et cavité générale.	Monocystis tenax var. cristata A. Schmidt 39
	Vésicules séminales et cavité	Zygocystis cometa
	générale.	F. St 40
Lumbricus herculeus	Vésicules séminales.	Monocystis tenax var.
(Sav.)		herculea Bosanquet 39
Lumbricus olidus	Vésicules séminales et cavité	Monocystis tenax var
Hoffmstr.	générale.	A. Schmidt 39
Lumbricus rubellus	Vésicules séminales et cavité	Monocystis tenax
Hoffmstr.	générale.	var. cuneiformis
	Vésicules séminales et cavité	Ruschh 39 Monocystis tenax var.
	générale.	porrecta A. Schmidt 39
Lumbricus sp.	Vésicules séminales.	Monocystis magna
ī		A. Schmidt 39
Megascolex armatus	Vésicules séminales.	Monocystis peri-
(Beddard) [Perichaeta		chaetae (Beddard) 39
armata f	Cavité générale.	Coccidium sp.,
		Daddand 76

Perichaeta novaezea- landiae Beddard	Vésicules séminales.	Monocystis peri- chaetae (Beddard) 39
Infanto Deddard	Cavité générale.	Coccidium sp.,  Beddard 72
Echiurus pallasi Guér.	Intestin.	Zygosoma gibbosum
Thalassema sp.	Cavité générale.	(Greeff) 40 Monocystis thalasse- mae Lank 51
Bonellia viridis Rol.	Intestin.	Ophioidina bonelliae (Frnz.) 49
Sipunculus nudus L.	Cavité générale.	Urospora sipunculi (Köll.) 44
Herpobdella atomaria (Carena) [Nephelis a.]	Coecums intestinaux.	? Gregarina sp., Bolsius 37
Glossiphonia complanata (L.) $[G. sexoculata]$	Coecums intestinaux.	Gregarina sp., Bolsius 37
Piscicola geometra (L.) Haementeria officinalis Fil.	Cavité sanguine. Coelome et tissu conjonctif.	? Gregarina sp., Bolsius 37 ? Gregarina sp., Bolsius 37
Hydatina senta (Müll.)	Estomae.	Monocystis leydigi
Actinurus neptunius	Cellules intestinales.	F. St 51 Botellus sp., Lenssen 124 Plistophora sp.,
Ehrbg. Brachionus amphiceros Ehrbg.	Cavité générale.	Fritsch 110 Plistophora sp., Bertram 111
Brachionus oon Gosse	Cavité générale.	Plistophora sp., Bertram 111
Brachionus pala Ehrbg.	_	Plistophora aspero- spora (Fritsch) . 111
Brachionus urceolaris (Müll.)		Plistophora aspero- spora (Fritsch) . 111
,	Cavité générale.	Plistophora sp., Bertram 111
Callidina parasitica Gigl. Asplanchna sp.	Cavité générale. —	Botellus sp., Plate. 124 Plistophora asplanch-
		nae (Fritsch) 110 Plistophora polygona
		(Fritsch) 111
Balanoglossus kupfferi WillSuhm	Région hépatique de l'in- testin.	Monocystis sp., Speng. 51
Glandiceps hacksi (Mar.)	Oesophage et cavité in- testinale.	Sporozoaire, Speng 127
Ptychodera clavigera (Chiaje)	Région hépatique de l'in- testin.	Monocystis sp., Speng. 51
Ptychodera sarniensis (Koehler)	Oesophage et cavité in- testinale.	Sporozoaire, Speng 127

# Crustacea

		Pag.
Limnetis sp.	Cellules hypodermiques.	Plistophora coccoidea (L. Pfr.) 109
Holopedium gibberum	Coeur, cavités sanguines.	Plistophora holopedii
Zadd.	cavité générale, canal in- testinal,	(Fritseh & Vávra) 110
Daphnia kahlbergiensis		Plistophora sp.,
(Schödl.) Daphnia longispina Müll.	Carritá cránámala	Fritsch 109 Plistophora obtusa
Dapinna longispina mun.	Cavité générale.	(Monz.) 109
Daphnia pulex (L.)	Cellules hypodermiques.	Plistophora coccoidea (L. Pfr.) 109
	Cavité générale.	Plistophora obtusa (Monz.) 109
	-	?Plistophora virgula (Monz.) 110
	Cavité générale.	Botellus daphniae (L. Pfr.) 123
Simocephalus vetulus	Cavité générale.	Plistophora obtusa
(Müll.) [Daphnia sima]	Ectoparasite.	(Monz.) 109 Amoebidium cien-
	13ctoparaste.	kowskianum Monz. 123
Ceriodaphnia quadran- gula (Müll.)	_	Plistophora sp., Fritsch 109
8	Sur le postabdomen.	Amoebidium moniezi
Ceriodaphnia reticulata (Jur.) [Daphnia r.]	Cavité générale.	Labbé 122 Plistophora obtusa (Monz.) 109
	Ectoparasite.	Amoebidium cien- kowskianum Monz. 123
	Organes génitaux, cavités sanguines, cavité géné- rale et cavité des valves.	Botellus typicus Monz. 123
Moina rectirostris (Müll.)  [Daphnia r.]	Cavité générale.	Plistophora obtusa (Monz.) 109
. 1	Organes génitaux, cavités sanguines, cavité géné- rale et cavité des valves.	Botellus typicus Monz. 123
Lathonura rectirostris (C. L. Koch)   Pasi- thea r.]	Ectoparasite.	Amoebidium cien- kowskianum Monz. 123
Eurycercus lamellatus (Mill.)	Intestin.	Amoebidium crassum Monz 123
Chydorus sphaericus (Müll.) [Lynceus s.]	Cavité générale.	Plistophora obtusa (Monz.) 109
	Cavité générale, épithélium intestinal et organes dorsaux.	Coelosporidium chy- doricola Mesnil & Marchoux 123
	Organes génitaux, cavités sanguines, cavité générale et cavité des valves.	Botellus typicus Monz. 123

Polyphemus sp. / P. oculus	Cavité générale.	Plistophora obtusa Pag.
Leydig]	Cavite generale.	(Monz.) 109
ne, ang		(310112.)
Candona candida (Müll.)	Cavité générale.	Blanchardina cypri-
[Cypris c.]		cola (Wrzski.). 121
	Cavité générale et cavité	Botellus parvus Monz. 123
Curvia orbitalmica (I )	des valves.	Distantana an
Cypris ophthalmica (Jur.)	<del></del>	Plistophora sp., Wrzski, 110
[C. punctata]	Carità cánámila at acritá	Wrzski 110 ? Botellus parvus
	Cavité générale et cavité des valves.	Monz 123
Cypris strigata Müll.	Cavité générale.	Serumsporidium sp.,
[C. jurini]	cavité generale.	L. Pfr 121
Cypris vidua Müll.		Plistophora sp.,
Cypins victar Main.		Wrzski 110
	Cavité générale et cavité	Botellus parvus Monz. 123
	des valves.	Dotellito Ital ( to 225 mm 125
Cypris virens (Jur.)	Cavité générale.	Serumsporidium
[C. ornata]	2	mülleri L. Pfr. 121
Cypris sp.		Plistophora sp.,
. 1		Wrzski 110
	Cavité générale.	Serumsporidium
	•	cypridis L. Pfr 121
	Cavité générale.	Blanchardina cypri-
		cola (Wrzski.) 121
Notodromas monacha	Cavité générale.	Blanchardina cypri-
(Müll.)		cola (Wrzski.) . 121
Paradoxostoma sp.	Coquille et corps.	Plistophora sp., G. W.
		Müll 110
Canthocamptus minutus	Intestin.	Monocystis lacryma
Cls.		Vejd 51
Diaptomus gracilis O. Sars		Plistophora colorata
1 - 3		(Fritsch) 110
	Sur l'abdomen.	Amoebidium moniezi
		Labbé 122
Diaptomus salinus Daday		Plistophora schmeili
$[D.\ richardi]$		(L. Pfr.) 110
Diaptomus vulgaris	-	Plistophora schmeili
Schmeil $[D. coeruleus]$		(L. Pfr.) 110
Diaptomus sp. [Cyclops	mann and	Monocystis mobilis
rubens]		(Rehb.) 40
Heterocope sp.	-	Plistophora sp., Fritsch
Continue viene (D		& Vávra 110
Cyclops gigas Cls.	Cavité générale et corps	Plistophora virgula
Cyclone macminis O. S.	graisseux.	(Monz.) 110
Cyclops macrurus O. Sars	No All Allian	Monocystis mobilis
Cyclops strenuus S. Fisch.		(Rehb.) 40 Plistophora rosea
of oxopo orientino is, i isen.		(Fritsch) 110

(1 - 1		Pag.
Cyclops sp.	Appareil circulatoire et	? Plistophora obtusa
	corps graisseux. Cavité générale et corps	(Monz.) 109 Plistophora virgula
	graisseux.	(Monz.) 110
	Cavité générale.	Myxosporidie, Schewk. 113
Sapphirina sp.	Intestin.	Ophioidina haeckeli
		Ming 49
	<del></del>	
Balanus improvisus var.	Intestin.	Gregarina sp., Solger 36
gryphica Münter	<b>T</b>	N
Balanus perforatus Brug.	Intestin.	Nematoides fusi-
		formis Ming., em. Labbé 34
Balanus pusillus Ecker	Intestin.	Gregarina balani
Pullus Bene.		Köll 36
Balanus tintinnabulum	Intestin.	Gregarina balani
(L.)		Köll 36
Pollicipes cornucopia	Intestin.	Nematoides fusi-
Leach		formis Ming., em.
Pollicipes polymerus	Intestin.	Labbé 34
G. B. Sow.		Gregarina valettei
		Xussbaum 36
Phronima sedentaria	Estomac.	Callyntrochlamys
(Forsk.)		phronimae Frnz 47
Phronima sp.	Intestin.	Gregarina clausi Frnz. 37
Phronimella sp.	Intestin.	Gregarina clausi Frnz. 37
Orchestia littorea Leach	Intestin.	?Didymophyes lon-
Gammarus pulex (L.)	Intestin.	gissima (Sieb.) . 8 Didymophyes lon-
oumnatus putex (L.)	Tittestin.	gissima (Sieb.) . 8
	Intestin.	Gregarina sp., L. Pfr. 36
	Muscles.	Plistophora mülleri
		(L. Pfr.) 109
	Cavité générale.	Serumsporidium
		gammari L. Pfr. 121
	Sur les lamelles branchiales.	Amoebidium para-
N: 1	les antennes, la carapace.	siticum Cienk. 122
Niphargus subterraneus	Intestin.	Zygocystis puteana
(Leach) ${\it [Gammarus]}$ puteanus ${\it [}$		Lachm 40
Hyale pontica Rathke	Intestin.	Aggregata nicaene
[Nicaea nilsoni]	Intestin.	(Frnz.) 6
Caprella sp.	Intestin.	Aggregata caprellae
ı · · · · ·		(Frnz.) 6
	<del></del>	
Asellus aquaticus (L.)	Sur les lamelles branchieles	Amoebidium para-
riserius aquaticus (11.)	Sur les lamelles branchiales, les antennes, la carapace.	siticum Cienk 122
	res antennes, la carapace.	SITIOUIII CICIK 122

Change and another (III ()	31 1	Th Alabania giandi
Crangon crangon (Hbst.) [C. vulgaris]	Muscles.	Thélohania giardi Henneg 112
Palaemon adspersus	Muscles.	Thélohania octospora
Rathke [P. rectirostris]		Henneg 112
Palaemon serratus (Penn.)	Muscles.	Thélohania octospora
Palaemonetes varians	Muscles.	Henneg 112 Thélohania macro-
(Leach)	muscles.	cystis (furley 112
Typton spongicola	Intestin.	Callyntrochlamys sp.,
O. Costa	4.	Gabriel 47
Astacus astacus (L.) [A. fluviatilis]	Muscles.	Thélohania conte- jeani Henneg 112
juleuddasj	Tissu conjonctif intermus-	jeani Henneg 112 Psorospermium
	culaire.	haeckeli Hilgd 126
Homarus gammarus (L.)	Intestin.	Porospora gigantea
[H. vulgaris]	T	(E. Bened.) 7
Dromia dromia (Olivi)  [D. vulgaris]	Intestin.	Aggregata dromiae (Frnz.) 6
Carcinus maenas (L.)	Intestin.	Aggregata portuni-
,		darum Frnz 6
Cancer pagurus L.	Intestin et vésicule adhé-	Aggregata praemorsa
[Platycarcinus p.] Portunus arcuatus Leach	rente à l'ovaire. Intestin.	(Dies.) 6 Aggregata portuni-
1 ortunus arouatus neach	intestin.	darum Fraz 6
	Estomac et intestin anté-	Zygocystis portuni
TD . 1	rieur.	(Frnz.) 40
Pachygrapsus marmoratus (F.)	Intestin.	Aggregata conformis (Dies.) 6
tus (r.)		inis (Dies.) 0
	Arachnoidea	
Phalangium cornutum L.	Intestin.	Sciadiophora pha-
	T	langii (Léger) 18
	Intestin.	Acanthospora repelini Léger 28
Phalangium crassum Duf.	Intestin.	Sciadiophora pha-
		langii (Léger) 18
Phalangium opilio L.	Intestin et cul-de-sac in-	Sciadiophora goro-
	testinaux.	nowitschi (Johansen) 18
	Intestin.	Anthorhynchus so- phiae (Aimé Schn.) 19
	Intestin.	Acanthospora repe-
TO 1 11 11		lini Léger 28
Phalangidae, sp. div.	Intestin.	Sciadiophora fissi-
	Intestin.	dens (Rössler) 18 Stylorhynchus cau-
		datus R. Rössl 33
Aranea diadema L. [Epeira d.]	Muscles du coeur et du	Nosema sp., Leydig 108
[12]1600 (6.)	trone.	

	Onychophora		
Peripatus capensis Grube	Intestin.	Gregarina sp., Mos.	Pag. 37
	Myriopoda		
Scutigera forceps (Raf.)  [Cermatia f.]  Soutigera gr	Intestin.	Gregarina mega- cephala Leidy .	35
Scutigera sp.	Intestin.	Trichorhynchus pul- cher Aimé Schn	16
Lithobius castaneus	Intestin.	Eimeria sp., Léger .	59
Brölem.	Intestin.	Coccidium sp., Léger	70
Lithobius forficatus (L.)	Intestin	Echinomera hispida (Aimé Schn.)	16
	Intestin.	Actinocephalus du- jardini Aimé Schn.	25
	Intestin.	Adelea ovata Aimé Schn	56
	Intestin.	Eimeria schneideri Bütsch.	59
	Intestin.	Eimeria sp., Léger	59
	Intestin.	Coccidium sp., Léger	70
	Intestin.	Bananella lacazei Labbé	70
Lithobius impressus C. L.	Intestin.	Barrouxia schneideri	
Koch Lithobius martini Brölem.	_	Léger	57
	Lukaskin	(Léger)	54
	Intestin.	Eimeria sp., Léger .	$\frac{59}{70}$
Lithobius mutabilis	Intestin. Intestin.	Coccidium sp., Léger Echinospora labbéi	70
L. Koch Scolopendra-cingulata	Intestin.	Léger	57
var. hispanica Newp.	Intestin.	Aimé Schn	17
	Intestin.	Adelea dimidiata	-0
Cryptops hortensis Leach	Intestin.	(Aimé Schn.) Dactylophorus ro-	56
		bustus (Léger) .	17
Cryptops punctatus C. L. Koch	Intestin.	Klossia bigemina (Ĺabbé)	55
Scolopocryptops sex- spinosus (Say)	Intestin.	Gregarina actinotus Leidy	36
Geophilus ferruginosus [G. ferrugineus C. L. Koch?]	Intestin.	Eimeria pfeifferi Labbé	59
Geophilus sp.	Intestin.	Rhopalonia geophili Léger	16
	Intestin.	Coccidium sp., Léger	70
	Intestin.	Cyclospora sp., Léger	71
		o'' crosborg shi reger	

Stigmatogaster gracilis	Intestin.	Rhopalonia geophili
(Mein.)		Léger 16
	Intestin.	Eimeria sp., Léger . 59
	Intestin.	Coccidium sp., Léger 70
Himantarium gabrielis (L.)	Intestin.	Eimeria sp., Léger . 59
	Intestin.	Coccidium sp., Léger 70
Glomeris sp.	Intestin.	Cnemidospora lutea
	Vaisseaux de Malpighi.	Aimé Schn 14 Eimeria nova Aimé
	Intestin.	Selm 59 Cyclospora glomeri- cola Aimé Schn 73
Polydesmus complanatus (L.)	Intestin.	Amphoroides poly- desmi (Léger) 20
Fontaria virginiensis (Drury) [Polydesmus v.]	Intestin.	Gregarina polydesmi- virginiensis Leidy 3
Julus pusillus Leach	Intestin.	Gregarina julipusilli Leidy 38
Julus sabulosus L.	Intestin.	Stenophora juli (Frantz.) 1
Julus terrestris [sp.?]	Intestin.	Stenophora juli (Frantz.)19
Spirobolus marginatus (Say) [Julus m.]	Proventricule.	Stenophora juli (Frantz.) 18
	Hexapoda	
Lepisma saccharina L.	Intestin.	Gregarina lagenoi- des (Léger) 11
Machilis cylindrica E. Geoffr.	Intestin.	Hyalospora affinis Aimé Schn 14
Podura aquatica L.	Organes génitaux.	Nosema thysanurae (L. Pfr.) 107
Orchesella villosa (E. Geoffr.) [Podura v.]	Intestin.	Gregarina podurae (Léger) 12
Sminthurus sp.		? Nosema thysanurae (L. Pfr.) 107
Forficula auricularia L.	Intestin.	Gregarina ovata Duf 10
Periplaneta americana (L.)	Cavité générale.	Diplocystis schneideri Künstl 40
Periplaneta orientalis (L.)  [Blatta o.]	Intestin.	Gregarina blattarum Sieb 10
. ,	Intestin.	Gregarina blattae- orientalis Leidy . 37
Ectobia lapponica (L.) [Blatta l.]	Intestin.	Gamocystis tenax Aimé Schn 12

		Pag.
Panchlora exoleta (Klug)	Intestin.	Gregarina panchlorae
Blabera claraziana Sauss.	Intestin.	Frnz 35 Pileocephalus bla-
Truxalis sp.	Intestin.	berae (Frnz.) 20 Gregarina acridio-
Pamphagus sp.	Intestin.	rum (Léger) 10 Gregarina acridio-
Sphingonotus sp.	Intestin.	rum (Léger) 10 Gregarina acridio-
		rum (Léger) 10
Dissosteira carolina (L.) [Locusta c.]	Intestin.	Gregarina locustae- carolinae Leidy . 35
Platycleis grisea (F.) [Decticus griseus]		Nosema sp., Balb 107
Gryllus campestris L.	_	Nosema sp., Vlaco-
Gryllus domesticus L.	Intestin.	vich 108 Gregarina macro-
	Cavité générale.	cephala (Aimé Schn.) 10 Diplocystis major
Nemobius sylvestris (F.)	Intestin.	Cuénot 46 Gregarina macro-
[Gryllus s.] Acheta abbreviata (Serv.)	Proventricule, cavité géné-	cephala (Aimé Schn.) 10 Gregarina achetae-
Gryllotalpa gryllotalpa	rale (?). Intestin.	abbreviatae Leidy 35 Hirmocystis gryllo-
(L.) <i>[G. vulgaris]</i> Tridactylus variegatus	Intestin.	talpae Léger 13 Gregarina hyalo-
Latr. Ephemera sp., larva	Intestin.	cephala Dof 34 Gregarina granulosa
	Intestin.	(Aimé Schn.) 11 Gamocystis ephe- merae (Frantz.) . 12
Potamanthus sp., larva	Appareil génital, oeufs et corps graisseux.	? Nosema sp., L. Pfr. 107
Agrion puella (L.), larva	Intestin.	Menospora polya- cantha Léger 30
Calopteryx virgo (L.), larva	Intestin.	Hoplorhynchus oliga- canthus (Sieb.) . 30
Libellulidae, sp. div.	Intestin.	Geniorhynchus mon-
nympha Termes flavipes Koll.	Intestin.	nieri Aimé Schn 25 Gregarina termitis
		Leidy 36
Reduvius personatus (L.)	Intestin.	Hyalospora reduvii
Nepa cinerea L.	Intestin.	(Ramdohr) 14 Coleorhynchus heros
	Cavité générale et corps	(Aimé Schn.) 24 Syncystis mirabilis
	graisseux. Intestin.	Aimé Schn 45 Barrouxia ornata
	zacotti.	Aimé Schn 56

Nepa cinerea L.	Intestin.	Fimoria nonae Aimi
Nepa omerea 11.	Threson.	Eimeria nepae Aimé Schn 59
Phymata crassipes (F.)	Intestin.	Gregarina soror Duf. 34
Hyalopterus arundinis	Cavité générale et corps	Neozygitis aphidis
(F.) [Aphis a.]	graisseux.	Wtl 50
Lecanium hesperidum(L.)	Cavité générale.	Sporozoaire. Leydig . 127
Phryganea grandis L.,	Intestin.	Asterophora elegans
larva		Léger 22
Phryganeidae sp., larva	Intestin.	Pileocephalus heeri (Köll.) 19
	Ectoparasite.	Amoebidium para-
Limnophilus rhombicus	Intestin.	siticum Cienk 122 Ancyrophora un-
(L.) [Phryganea rhombica], larva	intestii.	cinata Léger 28
Mystacides sp.	Intestin.	Gregarina mysta-
Mystacides sp., larva	Intestin.	cidarum (Frantz.) 11 Pileocephalus chi-
Rhyacophila sp., larva	Intestin.	nensis Aimé Schn. 19 Asterophora mu-
Sericostoma sp., larva	Intestin.	cronata Léger . 22 ?Discorhynchus trun-
	Intestin	catus (Léger) 20 Asterophora elegans
		Léger 22
	Intestin.	Ancyrophora un-
		cinata Léger 28
Vanessa urticae(L.), larva		?Gymnospora nigra Monz 57
Zygaena filipendulae (L.)	Corps graisseux, tissu con-	Nosema strictum
my Sucha imponanta (11.)	jonctif et muscles.	Monz 108
Bombyx mori (L.), larva	Tous les organes.	Nosema bombycis
		· Nägeli 106
Antherea pernyi (Guér.) [Attacus p.], larva		Nosema sp., Balb 107
Gastropacha neustria (L.), larva	Tous les organes.	Nosema bombycis Nägeli 106
Porthesia chrysorrhoea (L.)	Intestin moyen.	Nosema sp., Frnz. 108
Tortrix viridana (L.) [Pyralis v.]	Cavité abdominale.	Chloromyxum di- ploxys (Gurley) . 95
Tipula oleracea L.	Intestin.	Hirmocystis ventri- cosa Léger 18
Tipula sp., larva	Intestin.	Gregarina longa
	Intestin.	(Léger) 11 Actinocephalus tipulae

		Pag.
Pachyrhina pratensis (L.) [Tipula p.]	Intestin.	Hirmocystis ventri- cosa Léger 13
	Corps graisseux, tissu con-	Nosema strictum
Limnobia sp., larva	jonctif et muscles. Intestin.	Monz 108 Hirmocystis poly-
Sciara nitidicollis Meig.,	Intestin.	morpha Léger . 13 Schneideria caudata (Sieb.) 22
Bibio marci (L.), larva	Intestin.	Schneideria mucro-
Simulium ornatum Meig., larva		nata Léger 22 Nosema varians (Léger) 107
Calliphora vomitoria (L.)	Tête, thorax, sang (?).	Myxosporidie, Voss. 114
Sarcophaga carnaria (L.)	Tête, thorax, sang (?).	Myxosporidie, Voss. 114
Carabus auratus L.	Intestin.	Actinocephalus stelli- formis Aimé Schn. 25
Carabus auratus L., imago & larva	Intestin.	Ancyrophora gracilis Léger 28
Carabus violaceus L.	Intestin.	Actinocephalus stelli-
Carabus violaceus L., imago & larva	Intestin.	formis Aimé Schn. 25 Ancyrophora gracilis Léger 28
Amara cuprea [Poecilus cupreus (L.)?]	Intestin.	Gregarina amarae Frantz
Chlaenius vestitus (Payk.)	Intestin.	Actinocephalus digi-
Dytiscus sp., larva	Intestin.	tatus Aimé Schn. 25 Ancyrophora unci-
Colymbetes sp., larva	Intestin.	nata Léger 28 Légeria agilis (Aimé
	Intestin.	Schn.) 24 Ancyrophora unci-
Hydaticus sp.	Intestin.	nata Léger 28 Bothriopsis histrio
Gyrinus natator (L.), larva	Intestin.	Ainé Schn 23 Corycella armata
Gyrinus sp., larva	Intestin.	Léger 27 Adelea simplex
	Intestin.	(Aimé Schn.) 56 Eimeria hirsuta
Hydrophilus piceus (L.),	Intestin.	Aimé Schn 58 Phialoides ornata
larva Hydrous caraboides (L.),	Intestin.	(Léger) 24 Acanthospora poly-
larva Hydrous sp., larva	Intestin.	morpha Léger . 28 Cometoides capitatus
Hydrobius sp., larva	Intestin.	(Léger) 29 Cometoides crinitus
		(Léger) 29

Daming on	T. d. d.	Crossovius lausauma
Parnus sp.	Intestin.	Gregarina laucourne- tensis (Aimé Schn.) 11
Ocypus olens (Müll.)	Intestin.	Actinocephalus stelli-
[Staphylinus o., Emus		formis Aimé Schn. 25
o.], imago & larva	<del></del>	Nosema sp., Frey &
3,		Lebert 108
Silpha laevigata F.	Intestin.	Actinocephalus acuti-
		spora Léger 26
Silpha thoracica L., larva	Intestin.	Ancyrophora gracilis
		Léger 28
Dermestes lardarius L.	Intestin.	Pyxinia rubecula
D / 1 1 1 -		Hamm 26
Dermestes lardarius L.,	Intestin.	Beloides firmus
larva	T	(Léger) 27
Dermestes peruvianus	Intestin.	Pyxinia crystalligera
Cast., imago & larva	<b>T</b> 1 2	Frnz 26
Dermestes undulatus	Intestin.	Beloides tenuis (Léger) 27
Brahm, larva	Titori	Drawinia annatallimana
Dermestes vulgaris [sp.?]	Intestin.	Pyxinia crystalligera
Dermestes vulpinus F.	Intestin.	Frnz 26 Pyxinia rubecula
Dermestes vulpinus F.	Intestin.	Hamm 26
Dorcus parallelepipedus	Intestin.	Stephanophora lucani
(l)	Intestin.	(F. St.) 23
Scarabaeus relictus [sp.?],	Intestin.	Gregarina scarabaei-
larva	Intestin.	relicti Leidy 36
Aphodius nitidulus F.	Intestin.	Didymophyes leuckarti
iipnodius inciduius 1.	Intestin.	W. St. Marshall . 9
Aphodius prodromus	Intestin.	Didymophyes leuckarti
(Brahm)		W. St. Marshall . 9
Geotrupes stercorarius	Intestin.	Didymophyes para-
(L.)		doxa F. St 8
Trox perlatus Scriba	Intestin.	Gregarina acuta
-		(Léger) 11
Rhizotrogus aestivus (Ol.)	Intestin.	?Euspora fallax Aimé
		Sehn 14
Rhizotrogus sp., larva	Intestin.	Stictospora provin-
		cialis Léger 21
	Intestin.	Actinocephalus stelli-
Malalantha humnnaa fan 21	T. A. A.	formis Aimé Schu. 25
Melolontha brunnea [sp.?]	Intestin.	Gregarina melo-
		lonthaebrunneae Leidy 36
Melolontha sp., larva	Intestin.	Stictospora provin-
Metotolitha Sp., karva	Intestin.	cialis Léger 21
Oryctes nasicornis (L.),	Intestin.	Didymophyes gigantea
larva		F. St 8
Cetonia aurata (L.)	Intestin.	Gregarina curvata
		(Hamm.) 35
Phyllognathus sp.	Intestin.	Didymophyes gigantea
•		F. St 8

Decealing computing F	Donated L	Pag.
Passalus cornutus F.	Proventricule.	Gregarina passali- cornuti Leidy 35
Cyphon pallidus [C. palli-	Intestin.	Sphaerocystis simplex
dulus Boh.?], larva		Léger 14
Thanasimus formicarius	Intestin.	Gregarina longi-
(L.), larva		rostris (Léger) . 12
Necrobia ruficollis F.	Intestin.	Pileocephalus bergi
[Corynetes r.]		(Frnz.) 20
Morica sp.	Intestin.	Oocephalus hispanus
		Aimé Schn 32
Acis acuminata (F.)	Tubes de Malpighi.	Ophryocystis francisci
Asia slumina (C)	(B. )	Aimé Schn 120
Acis algeriana Sol.	Tubes de Malpighi.	Ophryocystis francisci
Acis sp.	Intestin.	Aimé Schn 120 Sphaerorhynchus
Acis sp.	intestin.	ophioides (Aimé
		Schn.) 32
	Corps graisseux.	Adelea sp., Aimé Schn. 56
Blaps mortisaga (L.)	Intestin.	Stylorhynchus longi-
		collis F. St 32
	Tubes de Malpighi.	Ophryocystis bütschlii
		Aimé Schn 120
	Cellules épithéliales intesti-	Chytridiopsis socius
Detucking maritimus	nales.	Aimé Schn 126
Petrobius maritimus	Intestin.	Hyalospora rosco-
[sp.?]	Tetestin	viana Aimé Schn. 13 Stylophynghug, ob
Asida grisea (F.)	Intestin.	Stylorhynchus ob- longatus (Hamm.) 32
Asida servillei Sot.	Intestin.	Hirmocystis asidae
	Intestin.	Léger 13
Pimelia sp.	Intestin.	Cystocephalus alge-
		rianus Aimé Schn. 31
Opatrum sabulosum (L.)	Intestin.	Stylorhynchus ob-
		longatus (Hamm.) 32
Nyctobates pennsyl-	Proventricule.	Gregarina philica
vanica (Geer)		Leidy 36
Tenebrio molitor L., larva	Intestin.	Gregarina polymorpha (Hamm.) 10
Helops striatus Fourc.	Intestin.	(Hamm.) 10 Lophocephalus in-
riciops structus rourc.	Intestin.	signis (Aimé Schn.) 31
Hoplocephala bicornis	Intestin.	Gregarina micro-
(F.)		cephala Leidy 36
Omoplus sp., larva	Intestin.	Acanthospora pileata
		Léger 28
Statira unicolor Blanch.	Intestin.	Gregarina statirae
		Frnz
Chrygomola bassantan	Tubes de Malpighi.	Nosema sp., Frnz. 108
Chrysomela haemoptera L.	Intestin.	Gregarina munieri (Aimé Schn.) 9
Chrysomela violacea	Intestin.	Gregarina munieri
Goeze	ancetin.	(Aimé Schn.) 9

Pag.

Melasoma populi (L.)	Tubes de Malpighi.	Nosema sp., L. Pfr. 108
[Chrysomela p.] Timarcha tenebricosa (F.)	Intestin.	Gregarina munieri (Aimé Schn.) 9
Apis mellifera L. Vespa media Retz.	Muscles. Tubes de Malpighi.	Nosema sp., Leydig 107 Nosema sp., L. Pîr. 108
	Mollusca	
Chiton fascicularis L.	Foie.	Minchinia chitonis (Lank.) 53
Patella vulgata L.	Foie.	Minchinia sp., Labbé 54
Trochus sp. Neritina fluviatilis (L.)	Foie. Rein.	Minchinia sp., Labbé 54 Klossia soror Aimé
Neruma mayrams (11.)	Rem.	Schn 54
Helix arbustorum L.	Rein.	Klossia helicina Aimé Schn 54
Helix fruticum Müll.	Rein.	Klossia helicina Aimé
		Schn 54
Helix hispida L.	Rein.	Klossia helicina Aimé Schn 54
Helix hortensis Müll.	Rein.	Klossia helicina Aimé
	Rein.	Schn 54 Pfeifferella sp., J. J. Clarke 62
Helix nemoralis L.	Rein.	Klossia helicina Aimé
		Schn 54
Helix umbrosa Partsch	Rein.	Klossia helicina Aimé Schn 54
Succinea gigantea [sp.?]	Rein.	Klossia helicina Aimé Schu 54
Succinea pfeifferi Rssm.	Rein.	Klossia helicina
	Rein.	Aimé Schn 54 Pfeifferella sp., J. J.
	Tem.	Clarke 62
Succinea putris (L.)	Rein.	Klossia helicina Aimé Schn 54
Limax sp.	Rein?	Isospora rara Aimé
•		Schn
Pterotrachea sp.	Cavité générale.	tracheae (Stuart). 37
		Hyalaklaggia palga
Tellina sp.	Rein.	Hyaloklossia pelse- neeri Léger 55
Donax sp.	Rein.	Hyaloklossia pelse-
Colon vacina T	Manteau.	neeri Léger 55 Nematopsis sp.,
Solen vagina L.	manicau.	Aimé Schu 73

		Pag.
Sepia officinalis L. Octopus vulgaris Lm.	Intestin. Intestin (surtout intestin	Klossia eberthi (Labbé) 54 Klossia octopiana
Eledone moschata (Lm.)	spiral). Intestin (surtout intestin spiral).	(Aimé Schn.)
	Bryozoa	
Alcyonella fungosa (Pall.)	Spermatoblastes et cavité générale.	Nosema bryozoides (Korotneff) 106
	Tunicata	
Salpa aeruginosa [sp.?]	Intestin.	Gregarina ensiformis
Salpa confoederata Forsk.	Intestin.	Bargoni 37 Gregarina flava Roboz 37
[S. bicaudata] Salpa maxima Forsk. [S. africana]	Intestin.	Gregarina salpae Frnz 37
Salpa vagina (Tiles.) [S.	Instestin.	Gregarina flava Roboz 37
tilesii] Ciona intestinalis (L.)	Estomac et rectum.	Lankesteria ascidiae (Lank.) 46
Phallusia mamillata Cuv.	Intestin.	Pleurozyga pallusiae (Köll.) 49
Clavellina producta ME.	Intestin.	Pleurozyga clavellinae (Köll.) 49
Perophora annectens Ritter		Gregarina sp., Ritter 37
Amaroecium punctum	Intestin.	Lankesteria ama- roecii (Giard) 46
Diazona violacea Sav.	Intestiu.	Lankesteria diazonae (Ming.) 47
Distaplia magnilarva Della Valle	Intestin.	Pleurozyga distapliae Ming 49
		0
	Pisces	
Branchiostoma lanceo- latum (Pall.) / Am- phioxus lanceolatus]	Epithélium intestinal.	Lankesteria sp., Pollard 47
Galeus galeus (L.) $[G.]$	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa sphaeru- losa Thél 90
Mustelus canis (Mitchill)  [M. vulgaris]	Intestin. surtout l'intestin spiral.	Goussia lucida (Labbé) 64
	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa sphaeru- losa Thél 90

Lamna cornubica (Gm.)	Intestin, surtout l'intestin spiral.	Pfeifferella gigantea (Labbé) 61
	Intestin spiral.	Coccidium giganteum Labbé 70
Scyllium canicula (L.)	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Scyllium stellare (L.) [S. catulus]	Intestin.	Goussia lucida (Labbé) 64
Spinax spinax (L.) [S. vulgaris]	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming. 95
Acanthias acanthias (L.) [A. vulgaris]	Intestin.	Goussia lucida (Labbé) 64
· · ·	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Rhina squatina (L.) [Squatina angelus]	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Raja batis L.	Canaux biliaires.	Myxidium sp., Leydig 92
J	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Raja clavata L.	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Raja undulata Lac. [R. alba]	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Trygon pastinaca (L.)  [T. rulgaris]	Vésicule biliaire.	Leptotheca agilis (Thél.) 87
l J	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Torpedo narce Risso	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Torpedo torpedo (L.) [T. marmorata]	Vésicule biliaire.	Chloromyxum leydigi Ming 95
Syngnathus acus L.	Vésicule biliaire.	Myxidium incurva-
	Muscles.	tum Thél 92 Chloromyxum qua- dratum Thél 96
	Tissu conjonctif des muscles	Nosema acutum
Nerophis aequoreus (L.)	de la nageoire dorsale. Vésicule biliaire.	Myxidium incurva-
[Entelurus a.]	Muscles.	tum Thél 92 Chloromyxum qua- dratum Thél 96
	Tissu conjonctif des muscles de la nageoire dorsale.	Nosema acutum (Thél.) 106
Conger conger (L.), juv.	Vésicule biliaire.	Myxosporidium
[Leptocephalus c.] Clupea harengus L.	Foie.	congri Perugia . 118 Goussia clupearum
		(TD, 41.) R (

01	73.	Canacia de Pag.
Clupea pilchardus Watb. [Alosa sardina, Alosa	Foie.	Goussia clupearum (Thél.) 64
pilchardus]	Testicule.	Coccidium sardinae Thél 69
	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa trun- cata Thél 91
	Coeur.	Nosema cordis
Engraulis encrasicholus (L.)	Foie.	(Thél.) 106 Goussia clupearum (Thél.) 64
Thymallus thymallus (L.)  [T. vulgaris]	Névrilemme (?).	Myxobolus pfeifferi Thél 99
Coregonus lavaretus L.  [C. fera]	Muqueuse branchiale.	Myxobolus sphaeralis Gurley 100
[O. jeraj	Tissus intermusculaires.	Myxobolus zschokkei Gurley 101
	Tissu intermusculaire.	Henneguya kolesni-
	Branchies.	kovi (Gurley) 103 Henneguya sp., Clap. 104
Esox lucius L.	Vessie urin <b>a</b> ire.	Myxidium lieber-
1250X Tucius 12.	vessie urmane.	kühni Bütsch 91
	Branchies.	Henneguya psoro- spermica (typica) Thél 101
	Ocufs.	Henneguya psoro- spermica oviperda (L. Cohn) 102
	Branchies.	Henneguya psoro- spermica lobosa (L. Cohn) 102
	Branchies.	Henneguya psoro- spermica anura
		(L. Cohn) 102
	Tissu intracellulaire des muscles de l'oeil, de la sclérotique etc.	Henneguya schi- zura (Gurley) 102
Belone acus Risso	Vésicule biliaire.	Myxidium sphaeri- cum Thél 92
Belone belone (L.) [B. vulgaris]	Vésicule biliaire.	Myxidium sphaeri- cum Thél 92
Cyprinodon variegatus Lac.	Tissu conjonctif sous-cutané.	Myxobolus lintoni Gurley 99
Cyprinus carpio L.	Intestin.	Rhabdospora thélo- hani Laguesse 58
	Branchies.	Myxobolus dispar Thél 98
Carassius carassius (L.)	Cavité générale.	Myxobolus sp., Gurley 100
Labeo niloticus (Forsk.)		Myxobolus unicap- sulatus Garley 97

Dankara hankura (T.) ID	D 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1	Manabalua nfaiffani
Barbus barbus (L.) [B. fluviatilis]	Rate, intestin, ovaire etc.	Myxobolus pfeifferi Thél 99
Gobio gobio (L.) [G. fluviatilis]	Intestin.	Coccidium metshni- kovi Laveran 70
juiceacounty	Nageoires, rein, rate.	Myxobolus oviformis
The same thing muchalis	TD: 1.0	Thél 98
Hybognathus nuchalis L. Ag.	Tissu conjonctif sous-cutané de la mâchoire inférieure.	Henneguya macrura (Gurley) 104
Leuciscus cephalus (L.) [Squalius c.]	Vésicule biliaire.	Chloromyxum fluvia- tile Thél 96
2 1 3	Nageoires et branchies.	Myxobolus mülleri Bütsch 99
Leuciscus erythrophthal-	Branchies.	Myxosoma dujardini
$ ext{mus}( ext{L.})[Scardinius e.]$	Muscles et rate.	Thél 94 Myxobolus dispar
		Thél 98
Leuciscus funduloides (Girard) [Phoxinus f.]	Ecailles.	Myxobolus trans- ovalis Gurley 100
Leuciscus phoxinus (L.)	Tissu conjonctif de l'ovaire.	Rhabdospora thélo-
$[Phoxinus\ laevis]$	Rein et ovaire.	hani Laguesse 58 Myxidium histophi- lum Thél 92
	Rein et ovaire.	Myxobolus mülleri
Leuciscus rutilus (L.)	Branchies.	Nosema sp., L. Pfr. 106 Myxosoma dujardini
neucliscus Ittilius (n.)	Drancines.	Thél 94
	Pseudobranchies.	Myxobolus cycloides
	Dura dia sata	Gurley 100
	Branchies, etc.	Henneguya sp., Borne 104
Tines tines (I ) IT and	Coenr.	Psorospermies, Leydig 113
Tinca tinca (L.) [T. vulgaris, T. chrysitis, T. fluviatilis]	Epithélium des branchies.	Rhabdospora thélo- hani Laguesse 58
yearetatates	Rein, foie, rate.	Goussia minuta (Thél.) 65
	Branchies, rate, rein.	Myxobolus piriformis Thél 97
	Vessie natatoire, branchies, rein, rate, foie, cornée.	Myxobolus ellipsoides Thél 98
Chondrostoma nasus (L.)	Langue.	Psorospermies, Leydig 113
Abramis brama (L.)	Branchies.	Myxobolus exiguus
Alburnus alburnus (L.)  [A. lucidus]	Tissu conjonctif de l'ovaire.	Thél 98 Rhabdospora thélo- hani Laguesse 58
[21. (1.01.01.0)	Branchies.	Myxobolus obesus
Notronia maculona (D. e)	Dear	Gurley 100
Notropis megalops (Raf.)	Peau.	Psorospermies, Linton 113
Erimyzon sucetta (Lac.)	Lamelles branchiales.	Myxobolus globosus
	Peau.	Gurley 99 Myxobolus oblongus
	reau.	Gurley 100

Dimeladore cobes C 0 V	0 27 1 12 1	Hammanura linaania
Pimelodus sebae C. & V.	Cavité branchiale.	Henneguya linearis
[Rhamdia s.] Piramutana blochi (C. &	P	(Gurley) 103 Myxobolus inaequalis
V.) [Pimelodus b.]	Branchies.	Gurley 97
Platystoma fasciatum (L.)	Cavité branchiale.	Henneguya linearis
[Pseudoplatystoma f.]	Cavite Manemaie.	(Gurley) 103
Amiurus melas (Raf.)	Bases des nageoires dor-	Henneguya linearis
minutes mones (man)	sales.	var., (Gurley) 103
Synodontis schall (Bl.	Branchies.	Myxobolus inae-
Schn.) [Pimelodus		qualis Gurley 97
clarias]		TT
	Région céphalique.	Henneguya strongy-
		lura (Gurley) 103
C. J	m	N
Gadus pollachius L.	Tissu conjonctif des muscles	Nosema punctiferum
Marluaging marluaging	de l'oeil.	(Thél.) 105
Merluccius merluccius (L.) [M. vulgaris]	Vésicule biliaire.	Leptotheca elongata
(II.) [III. Cargaris]	Vésicule biliaire.	Thél 88 Ceratomyxa globuli-
	vesicule biliane.	fera Thél 90
		Myxobolus merluccii
		(Perugia) 100
Phycis phycis (L.)	Vésicule biliaire.	Leptotheca poly-
[P. mediterranea]		morpha Labbé . 88
Lota lota (L.) [L. vulgaris]	Vessie urinaire.	Myxidium lieber-
, L		kühni Bütsch 91
	Vessie urinaire.	Chloromyxum mu-
		cronatum Gurley 96
Motella maculata (Risso)	Intestin et coecums pylori-	Crystallospora
	ques.	crystalloides (Thél.) 63
	Vésicule biliaire.	Sphaeromyxa balbianii
35 . 13		Thél 93
Motella tricirrata (Bl.)	Intestin et coecums pylori-	Crystallospora
[M, jusca]	ques.	crystalloides (Thél.) 63
	Intestin et coecums pylori-	Goussia motellae
	ques.	(Labbé) 64
	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa arcuata
	Vácianla biliaira	(typica) Thél 90
	Vésicule biliaire.	Sphaeromyxa balbianii Thél 93
	Foie.	Nosema ovoideum
	Tote.	- (Thél.) 106
Ammodytes tobianus L.	Intestin.	Rhabdospora thélo-
		hani Laguesse . 58
	Intestin.	Goussia bigemina
		Labbé 65
	Andrewson Control	
Labrus sp.	Foie.	Goussia thélohani
		Labbé 65
Crenilabrus melops (L.)	Intestin.	Goussia variabilis
		(Thél.) 63

(banilahma malang (I)	70. 3 3	Calonianiani
Crenilabrus melops (L.)	Tube du rein.	Sphaerospora diver- gens Thél 8:
	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa arcuata (typica) Thél 90
	Oeil.	Myxobolus mülleri
		Bütsch 99
	Cavité générale.	Nosema giganteum (Thél.) 106
Crenilabrus sp.	Foie, rate, pancréas et intestin.	Rhabdospora thélo- hani Laguesse 58
Coris giofredi (Risso) [Julis g.]	Vésicule biliaire.	Nosema marionis (Thél.) 100
Coris julis (L.) [Julis vulgaris]	Muscles.	Chloromyxum qua- dratum Thél 96
·····g······y	Vésicule biliaire.	Nosema marionis (Thél.) 106
	Foie.	Nosema depressum (Thél.) 100
	***************************************	
Lepadogaster gouani Lac.	Intestin.	Goussia variabilis (Thél.) 68
Gasterosteus aculeatus L.	Foie.	Coccidium gasterostei Thél 69
	Tubes du rein, tissu con-	Sphaerospora elegans
	jonctif ovarien.	Thél 86
	Tubes du rein et ovaire.	Henneguya media Thél 102
	Rein et ovaire.	Henneguya brevis Thél 102
	Tissu conjonctif sous-cutané, cornée. ovaire.	Nosema anomalum Monz 103
	Tumeurs de la peau.	Myxosporidie, G. W. Müll 118
Gasterosteus pungitius L.	Tubes du rein, tissu con- jonctif ovarien.	Sphaerospora elegans Thél 86
	Tubes du rein et ovaire.	Henneguya media
	Rein et ovaire.	Henneguya brevis
	Tissu conjonctif sous-cutané, cornée, ovaire.	Nosema anomalum Monz 105
	Faisceaux primitifs muscu- laires.	Plistophora typicalis Gurley 108
Gasterosteus sp.	Tubes du rein.	Rhabdospora thélo-
		hani Laguesse 58
Mugil auratus Risso	Estoniac. coecums pylori-	Myxobolus exiguus
Mugil capito Cuv.	ques. branchies, rate, rein.	Thél 98 Myxobolus exiguus
raugh capito cuv.	Estomac. coecums pyloriques, branchies, rate, rein.	Thél 98
Mugil chelo Cuv.	Estomac. coecums pylori-	Myxobolus exiguus
_	ance branchice rate rain	Thái 98

			Pag.
Mugil sp.	Glomérules de Malpighi du rein.	Sphaerospora ros- trata Thél	86
Atherina hepsetus L.	Vésicule biliaire.	Leptotheca hepseti	00
Sphyraena sphyraena (L.)	Intestin.	Thél	88
[S. vulgaris] Cepola rubescens L.	Vésicule biliaire.	Ming	62
	Foie.	bianii Thél Nosema ovoideum	93
Blennius pholis L.	Tubes du rein.	(Thél.) Sphaerospora diver-	106
•	Vésicule biliaire.	gens Thél Myxidium incurva-	87
	Faisceaux primitifs muscu-	tum Thél Plistophora typicalis	92
	laires.	Gurley	108
Gobius fluviatilis Pall.	Cavité générale.	Psorospermies, Leydig	113
Gobius paganellus L. [G. bicolor]	Intestin.	Goussia variabilis (Thél.)	63
Latrunculus albus (Parn.) [Gobius a.]	Tissu conjonctif sous-cutané, etc.	Nosema anomalum Monz	105
Callionymus lyra L.	Vésicule biliaire.	Myxidium incurva- tum Thél	92
	Muscles.	Chloromyxum qua-	
	Muscles.	dratum Thél Nosema destruens	96
Cottus bubalis Euphr.	Intestin.	(Thél.)	105
	Faisceaux primitifs museu-	(Thél.) Plistophora typicalis	63
	laires.	Gurley	108
Cottus scorpius L.	Faisceaux primitifs museulaires.	Plistophora typicalis Gurley	108
Lophius budegassa Spin.	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa appendiculata Thel.	91
Lophius piscatorius L.	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa appendiculata Thél.	91
	Vessie urinaire.	Myxosoma ambi-	
Trachinus draco L.	Vésicule biliaire.	guum Thél Ceratomyxa reticu-	94
	Vésicule biliaire.	laris Thél	91
		tum Thél	92
Scomber scombrus L.	Intestin.	Goussia clupearum (Thél.)	64
	Vésicule biliaire.	Leptotheca parva	88
	Tubes du rein.	Leptotheca renicola Thél	88
	Branchies etc	Psorospermies Borne	113

m 1 (7)	72 .	Pag.
Trachurus trachurus (L.)	Foie.	Goussia cruciata
[Caranx t.]	Museles.	(Thél.) 64 Chloromyxum qua-
	Muscles.	dratum Thél 96
Scorpaena porcus L.	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa arcuata
r		scorpaenarum Labbé 90
Scorpaena scrofa L.	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa arcuata
		scorpaenarum Labbé 90
	Vésicule biliaire.	Myxidium incurva-
~		tum Thél 92
Scorpaena sp.	Vésicule biliaire.	Leptotheca agilis
De college control outus	377 : 1 1:11:1	(Thél.) 87
Pagellus centrodontus	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa arcuata
(Delar.) Box boops (L.)	Vésicule biliaire.	(typica) Thél 90 Ceratomyxa pallida
Box boops (L.)	vesicule biliane.	Thél 90
Box salpa (L.)	Vésicule biliaire.	Ceratomyxa pallida
Troil stripts (El)	v esiectio simuro.	Thél 90
Perca fluviatilis L.	Intestin.	Rhabdospora thélo-
		hani Laguesse 58
	Branchies.	Henneguya psoro-
		spermica texta
		(L. Cohn) 101
	Branchies.	Henneguya psoro-
		spermica minuta
A		(L. Cohn) 102
Acerina cernua (L.)	Muscles.	Leptotheca perlata
	Warada a	(Gurley) 88
	Muscles.	Henneguya creplini (Gurley) 103
Lucioperca lucioperca (L.)	Muqueuse branchiale.	Myxobolus sp
[L. sandra, Stizo-	raqueuse branchiare.	J. Müll 101
stethium lucioperca]	Branchies.	Psorospermies, H. & K. 113
Aphredoderus sayanus	Muscles.	Henneguya monura
(Gilliams)		(Gurley) 103
	4 1 13 1	
	Amphibia	
Molge cristata (Laur.)	Intestin.	Pfeifferella tritonis
[Triton cristatus]		(Labbé) 60
	Intestin.	Coccidium proprium
		(Aimé Schn.) 69
	Vésicule biliaire.	Chloromyxum cau-
M.l.	* · · · · ·	datum Thél 95
Molge marmorata (Latr.)	Intestin.	Coccidium proprium
[Triton marmoratus]	To be able.	(Aimé Schn.) 69
Molge palmata (Schneid.)  [Triton palmatus]	Intestin.	Coccidium proprium (Aimé Schn.) 69
Molge vulgaris (L.) / Tri-	Intestin.	(Aimé Schn.) 69 Coccidium proprium
ton taeniatus, T. punc-	Incomi.	(Aimé Schn.) 69
tatus]		

Molge sp.	Cellules épithéliales de l'in-	Caryophagus tritonis Pag.
morge sp.	testin.	(Steinhaus) 78
Salamandra salamandra	Intestin.	Coccidium proprium
(L.) $[S. maculata, S.$		var., Steinhaus . 69
maculosa J	Cellules épithéliales de l'in-	Caryophagus sala-
	testin.	mandrae Steinhaus 78
	Noyaux de spermatocytes.	Micrococcidium caryo-
Batrachoseps attenuatus	Fundhus and an	lyticum Drüner . 126
(Eschz.)	Erythrocytes.	Haemapium riedyi Eisen 83
(Eschz.)		Elsell
Hyla arborea (L.) [H. viridis]	Sang.	Cytamoeba sp., Grassi 83
Rana esculenta L.	Enveloppe des reins.	Hyaloklossia lieber-
		kühni (Labbé) . 55
	Intestin.	Molybdis eutzi Pach. 62
	Globules rouges, leucocytes,	Lankesterella rana-
	cellules de la rate, du foie	rum (Lank.) 74
	et de la moelle des os.	
	Globules sanguins.	Lankesterella monilis
		(Labbé) 74
	Globules rouges.	Haemogregarina
		magna (Grassi &
		Feletti) 76
	Cellules épithéliales de l'in-	Caryophagus rana-
	testin.	rum Labbé 78
	Globules rouges.	Laverania ranarum
	Clabular	(Kruse). em. Labbé 83
	Globules rouges.	Cytomoeba bacteri-
	Rein.	fera Labbé 83
	Kein.	Leptotheca ohlmacheri (Gurley) 87
Rana temporaria L. $/R$ .	Enveloppe des reins.	Hyaloklossia lieber-
fusca]	Enveloppe des rems.	külmi (Labbé) 55
jussaj	Rein.	Leptotheca ohlmacheri
	Ttem.	(Gurley) 87
	Muscles des pattes.	Plistophora dani-
	same tes parces.	lewskyi (L. Pfr.) . 109
	Tumeurs de la peau.	Myxosporidie, G. W.
	<b>F</b>	Müll 113
Leptodactylus ocellatus	Vésicule biliaire.	Cystodiscus immer-
(L.) [Cystignathus o.]		sus Lutz 93
Bufo lentiginosus G. Shaw	Rein.	Leptotheca ohl-
		macheri (Garley) 87
Bufo marinus (L.)	Vésicule biliaire.	Cystodiscus immer-
[B. agua]		sus Lutz 93
Bufo sp.	Intestin.	Isospora sp., Grassi 72

## Reptilia

T	13:1	Consequentia alata
Tarentola mauritanica (L.) [Platyductylus facetanus]	Fibres musculaires.	Sarcocystis platy- dactyli Bertram . 118
Lacerta agilis L.	Globules rouges.	Caryolysus lacer- tarum (Danil.) . 75
	Globules rouges.	Haemogregarina lacazei (Labbé) . 76
Lacerta muralis (Laur.)	Ovaire.	Gonobia lacertae
	Globules rouges.	Ming 60 Caryolysus lacer-
	Globules rouges.	tarum (Danil.) 75 Haemogregarina
Lacerta ocellata Daud.	Globules rouges.	lacazei (Labbé) . 76 Caryolysus lacer-
Lacerta viridis (Laur.)	Globules rouges.	tarum (Danil.) . 75 Caryolysus lacer-
		tarum (Danil.) . 75
Lacerta sp.	Intestin (et rein?). Muscles.	Coccidium sp., Eimer 70 ? Plistophora dani-
	Oeuf ovarien.	lewskyi (L Pfr.) . 109
Chalcides tridactylus	Muscles.	Myxosporidie, Ming 113 ? Plistophora dani-
Laur. [Seps chalcides]	Endscies.	lewskyi (L. Pfr.) . 108
Python reticulatus	Globules rouges.	Haemogregarina
(Schneid.)	O	pythonis (Billet). 76
Tropidonotus stolatus (L.)	Globules rouges.	Haemogregarina sp., Billet 77
Zamenis gemonensis (Laur.) [Z. viridifluvus,	Canaux déférents.	Gonobia colubri Ming 60
Coluber carbonarius]		Plistophora heteroica (Monz.) 109
Coronella austriaca Laur.	Intestin.	Coccidium sp., Grassi 70
Coronella sp.	Intestin.	Isospora sp., Grassi 72
Bungarus fasciatus (Schneid.)	Globules rouges.	Haemogregarina bungari (Billet) . 76
(Semield.)		bungan (binet) : 70
Trionyx sp.	Globules rouges.	Haemogregarina stepanowi Danil. 76
Testudo marginata Schöpf [T. campanulata]	Globules rouges.	Haemogregarina
Emys orbicularis (L.)	Intestin.	Coccidium delagei
[E. lutaria, E. euro- paea, Cistudo e.]	Globules rouges.	Labbé 69 Haemogregarina
	Rein.	stepanowi Danil. 76 Myxidium danilewskyi
	Muscles.	Laveran 92 Plistophora dani- lewskyi (L. Pfr.) . 109
		10 11 15 11 11 11 11 11 11 11 11 11 11 11

Chandilus an	T 4. 1	Coasidium on Cala
Crocodilus sp.	Intestin.	Coccidium sp., Solger & Gabriel 70
	A	
	Aves	
Phalacrocorax graculus (L.) [P. cristatus]	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Anas clypeata L. [Spatula c.]	Tissu conjonctif intermus- culaire.	Sarcocystis rileyi (Stiles) 118
Anas domestica	Intestin.	Coccidium avium (Silvestr. & Rivolta) 68
Anas boschas L.	Tissu conjonctif intermus- culaire.	Sarcocystis rileyi (Stiles) 118
Anser domesticus	Intestin.	Coccidium avium (Silvestr. & Rivolta) 68
	Tubes urinifères.	Coccidium truncatum Raill. & Lucet 68
Charadrius alexandrinus L. [C. cantianus]	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Charadrius dubius Scop. [C. philippinus]	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Charadrius pluvialis L.  [Pluvialis apricarius]	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Arenaria interpres (L.)  [Strepsilas i.]	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Numenius phaeopus (L.)	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Totanus hypoleucus (L.) [Actitis h.]	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Totanus totanus (L.)  [T. calidris]	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Tringa alpina L.	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Tringa sp.	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
Calidris arenaria (L.)	Intestin.	Coccidium roscoviense Labbé 69
	enterentagine mangangan kan pingkan ka	
Columba domestica	Intestin.	Coccidium pfeifferi Labbé 68
	Globules rouges.	Halteridium dani- lewskyi (Grassi & Feletti) 79
Columba livia L.	Globules rouges.	Haemoproteus dani- lewskyi Kruse . 80
Turtur turtur (L.) [T. auritus]	Intestin.	Coccidium pfeifferi Labbé 68

Gallus domesticus	Intestin	Pfeifferella avium	Pag.
Gainis domesticus	Intestin.	(Labbé)	61
	Intestin.	Coccidium avium	O.
		(Silvestr. & Rivolta)	68
	Oeuf.	Coccidium sp.,	
		Podwyss	72
	Muscles et tissu conjonctif.	Sarcocystis sp., Kühn	118
	Muscles.	Sarcocystis sp., Stiles	118
Meleagris gallopavo L.	Intestin.	Coccidium avium	
		(Silvestr. & Rivolta)	68
Phasianus colchicus L.	Intestin.	Coccidium avium	
		(Silvestr. & Rivolta)	68
Phasianus sp.	Intestin.	Coccidium avium	
Description T	T	(Silvestr. & Rivolta)	68
Pavo cristatus L.	Intestin.	? Coccidium avium	0.0
Dhadada an dia	G I I WILL	(Silvestr. & Rivolta)	68
Phasianidae, sp. div.	Couche de Malpighi.	Pseudo-coccidies du	
		Molluscum conta-	101
		giosum	131
Falco tinnunculus L.	Globules rouges.	Lankesterella avium	
		(Labbé)	75
	Globules rouges.	Halteridium dani-	
		lewskyi (Grassi &	-0
	(1)	Feletti)	79
	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	90
Pandion haliaetus (L.)	Clabalanasa	lewskyi Kruse .	80
1 andron hamaetus (L.)	Globules rouges.	Haemoproteus dani- lewskyi Kruse	80
Pernis apivorus (L.)	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	80
reims aprivorus (E.)	Globales Touges.	lewskyi Kruse	80
Buteo buteo (L.) /B.	Globules rouges.	Lankesterella avium	00
vulgaris]	Globales Touges.	(Labbé)	75
entgur tej	Globules rouges.	Halteridium dani-	• • •
	194901	lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
	<u> </u>	lewskyi Kruse	80
Milvus migrans (Bodd.)	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
		lewskyi Kruse	80
Circus aeruginosus (L.)	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
		lewskyi Kruse	80
Carine noctua (Retz.)	Globules rouges.	Halteridium dani-	
[ $Athene n.$ ]		lewskyi (Grassi &	
1: 1 (7) (0)	a	Feletti)	79
Asio otus (L.) [Otus	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	00
vulgaris]	Clab Language	lewskyi Kruse	80
Bubo virginianus (Gm.)	Globules rouges.	Halteridium dani- lewskyi (Grassi &	
		Polotti)	70

Bubo sp.	Globules rouges	Halteridium dani-	Pag.
		lewskyi (Grassi & Feletti)	79
Strix flammea L.	Globules rouges.	Lankesterella avium	75
Syrnium aluco (L.)	Globules rouges et leuco-	(Labbé) Lankesterella avium	75
	cytes de la moelle des os.	(Labbé)	75
Cuculus canorus L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé	71
Dendrocopus minor (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei	• •
$[Picus\ m.]$		Labbé	71
Alcedo ispida L.	Intestin.	Diplospora lacazei	
TY	T. A. A.	Labbé	71
Upupa epops L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé	71
Coracias garrula L.	Intestin.	Diplospora lacazei	
		Labbé	71
Apus apus (L.) [Cyp-	Intestin.	Diplospora lacazei	
selus a.]	Start Start College out and start comment	Labbé	71
Hirundo rustica L.	Intestin.	Diplospora lacazei	
Chelidonaria urbica (L.)	Intestin.	Labbé Diplospora lacazei	71
[Chelidon u.]	intestin.	Labbé	71
Clivicola riparia (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei	
<i>[Cotyle r.]</i> Lanius collurio L.	T 1 2	Labbé	71
Lamus comurio L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé · · · ·	71
Lanius excubitor L.	Globules rouges.	Lankesterella avium	
	(31.1.1	(Labbé)	75
	Globules rouges.	Haemoproteus dani- lewskyi Kruse	80
Lanius minor Gm.	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
T		lewskyi Kruse	80
Lanius senator L. $fL. rufus$	Globules rouges.	Haemoproteus dani- lewskyi Kruse .	80
Muscicapa atricapilla L.	Intestin.	Diplospora lacazci	
	(90.0.0	Labbé	71
Corvus americanus Audub.	Globules rouges.	Halteridium dani- lewskyi (Grassi &	
raduo.		Feletti)	79
Corvus corax L.	Globules rouges et leuco-	Lankesterella avium	
	cytes de la moelle des os.	(Labbé) Halteridium dani-	75
	Globules rouges.	lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
Corvus cornix L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé	71
	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	11
		lewskyi Kruse .	80
		11*	

164 Liste des hôtes

Comma comono I	T / /	Dinlognone le consi	Pag
Corvus corone L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé	71
Corvus frugilegus L.	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
		lewskyi Kruse .	80
Pica pica (L.) [P. caudata]	Globules rouges et leuco-	Lankesterella avium	
	cytes de la moelle des os.	(Labbé)	75
	Globules rouges.	Haemoproteus dani- lewskyi Kruse .	80
Colonia monodula (I.)	Chabalana		00
Colaeus monedula (L.) [Monedula turrium]	Globules rouges.	Haemoproteus dani- lewskyi Kruse .	80
Garrulus glandarius (L.)	Globules rouges.	Halteridium dani-	
		lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
Oriolus oriolus (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei	
$[O.\ galbula]$		Labbé	71
Sturnus vulgaris L.	Intestin.	Diplospora lacazei	
O		Labbé	71
	Globules rouges.	Halteridium dani-	
	· ·	lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
Agelaeus phoeniceus (L.)	Globules rouges.	Halteridium dani-	
3	Ü	lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
Passer domesticus (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei	
,		Labbé	71
	Globules rouges.	Halteridium dani-	
	e	lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
		lewskyi Kruse .	80
Passer hispaniolensis	Globules rouges.	Haemoprotens dani-	
(Temm.)		lewskyi Kruse .	80
Passer montanus (L.)	Globules rouges.	Halteridium dani-	
	· ·	lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
		lewskyi Kruse .	80
Carduelis carduelis (L.)	Intestin.	Pfeifferella aviuin	
[Fringilla c., Carduelis		(Labbé)	61
${\it elegans} {\it J}$	Intestin.	Diplospora lacazei	
		Labbé	71
Acanthis cannabina (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei	
[Cannabina linota]		Labbé	71
Fringilla coelebs L.	Intestin.	Diplospora lacazei	
		Labbé	71
	Globules rouges.	Halteridium dani-	
		lewskyi (Grassi &	
		Feletti)	79
	Globules rouges.	Haemoproteus dani-	
		lewskyi Kruse .	- 80

		Pag
Fringilla montifringilla	Intestin.	Diplospora lacazei  Labbé 71
Serinus canarius (L.) [Fringilla canaria]	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Chloris chloris (L.)  [Ligurinus c.]	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Chrysomitris spinus (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Pyrrhula europaea Vieill. [P. vulgaris]	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Coccothraustes cocco- thraustes (L.) [C. vul- garis]	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Habia ludoviciana (L.)	Tissu conjonctif intermuscu- laire.	Sarcocystis falcatula Stiles 118
Emberiza citrinella L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Emberiza miliaria L. [E. projer]	Globules rouges.	Halteridium dani- lewskyi (Grassi & Feletti) 79
Melospiza fasciata (Gm.)	Globules rouges.	Halteridium dani- lewskyi (Grassi &
Melospiza georgiana (Lath.)	Globules rouges.	Feletti) 79 Halteridium dani- lewskyi (Grassi & Feletti) 79
Setophaga ruticilla (L.)	Muscles.	Sarcocystis sp., Stiles 119
Parula pitiayumi (Vieill.)	Muscles pectoraux.	Sarcosystis sp., Barrows 118
Motacilla alba L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé
Budytes flavus (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Alauda arvensis L.	Intestin.	Coccidium avium (Silvestr. & Rivolta) 68
	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
	Globules rouges.	Halteridium dani- lewskyi (Grassi &
	Globules rouges.	Feletti) 79 Haemoproteus dani- lewskyi Kruse . 80
Galerita cristata (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
? Parus caeruleus L. [P. cyaneus]	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Sylvia atricapilla (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Sylvia hortensis Behst.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71

Turdus marule I	Intestin	Pag.
Turdus merula L.	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
	Tissu conjonctif.	Sarcocystis sp., Kühn 118
Saxicola oenanthe (L.)	Intestin.	Diplospora lacazei
Erithacus luscinia (L.) [Luscinia vera]	Intestin.	Labbé 71 Diplospora lacazei Labbé 71
Erithacus phoenicurus (L.) [Luscinia p.]	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
Erithacus rubeculus (L.) [Rubecula familiaris]	Intestin.	Diplospora lacazei Labbé 71
	Mammalia	
Petrogale penicillata Gray [Macropus penicillatus]	Tissu conjonctif sous-in- testinal.	Sarcocystis mucosa (R. Blanch.) 117
Sus domesticus	Foie et intestin.	Coccidium perforans
	Tissu musculaire et con- jonetif.	var., Rivolta 67 Sarcocystis miesche- riana (Kühn) . 116
Potamochoerus larvatus (F. Cuv.)	Muscles.	Sarcocystis sp., Pgst. 119
Cervus capreolus L.	Muscles.	Sarcocystis sp., Hess- ling 119
Capra hircus	Intestin.	Coccidium perforans var., Hess & E. Zschokke 66
	Muscles.	Sarcocystis sp., Jongh 119
Ovis aries	Intestin.	Coccidium perforans var., Curtice 67
	Fibres musculaires, tissu	Sarcocystis tenella
	musculaire et tissu con- jonctif.	Raill 116
	(Hobules rouges.	Babesia ovis Starco- vici 125
	Globules rouges.	Pseudo-coccidies de l'ic- tero-hématurie 131
Bos taurus	Intestin, vessie.	Coccidium perforans var., Hess & E. Zschokke 66
	Foie et intestin.	Coccidium perforans var., Zürn
	Muscles.	Sarcocystis sp., Hess-
	Globules rouges.	Piroplasma bigeminum (Th. Sm. & Kilb.) 124
	Globules rouges.	Babesia bovis (Babes) 125

Bos taurus	_	Pag Pseudo-coccidies de la
Dob tuarus		vaccine 130
Bubalus sp.	Muscles.	Sarcocystis sp.,
	****	Jongh 119
C l ll	D. C.	Discourie and D. J
Equus caballus	Rein. Intestin.	Eimeria sp., Pach 59 Coccidium perforans
	Intestin.	var., Hess & E.
		Zschokke 66
	Sous-mouqueuse intestinale	Globidium leuckarti
	des villosités.	Flesch 72
	Tissu conjonctif et mus-	Sarcocystis sp., Gerl. 116
	culaire.	T) 3 3
		Pseudo-coccidies de l'équine 130
		1 equine 150
Cricetus cricetus (L.)	Intestin.	Coccidium perforans
[C. frumentarius]		var., Eimer 67
Mus decumanus Pall.	Muscles.	Sarcocystis sp., Sieb. 119
Mus musculus L.	Intestin.	Eimeria falciformis
		(Eimer) 58
	Canalicules rénaux.	Eimeria sp., Th. Sm. 59
	Intestin.	Pfeifferella schubergi (Labbé) 61
	Intestin.	Pfeifferella sp., J. J.
		Clarke 62
	Intestin.	Coccidium falciforme
		Schuberg 68
	$\mathbf{Muscles}.$	Sarcocystis muris
Mng wettng I	M al	(R. Blanch.) 119
Mus rattus L. Cavia cobaya	Muscles. Intestin.	Sarcocystis sp., Sieb. 119 Coccidium perforans
Cuvia conty a	Tittestin.	var., Eimer 67
Lepus cuniculus L.	Intestin.	Coccidium perforans
-		Leuck 66
Lepus cuniculus dome-	Intestin.	Pfeifferella princeps
sticus		$(Labbé) \dots 61$
	Canalicules biliaires.	Pfeifferella princeps
	Canaux biliaires et foie.	var., Baransky . 61 Coccidium cuniculi
	Canada binaries et foie.	(Rivolta) 66
	Intestin.	Coccidium perforans
	•	Leuck 66
	Oeuf.	Coccidium sp.,
	33 1	Podwyss 72
Lepus timidus L.	Muscles.	Sarcocystis sp., Manz 119
nopus unnuus L.	Intestin.	Coccidium perforans Leuck 66
	Muscles.	Sarcocystis sp.,
		Hardenberg 119

Zalanhua aalifamianua	N. I.	Pag.
Zalophus californianus (Less.) [Otaria califor- nica]	Muscles.	Sarcocystis hueti (R. Blanch.) 118
Felis domestica	Intestin.	Coccidium bigeminum cati Raill. &
	Muscles.	Lucet 68 Sarcocystis sp.,
Canis familiaris	Intestin (et foie?).	W. Krause 119 Coccidium bigemi- num canis Raill.
	Poumons.	& Lucet 67 Coccidium sp., Liénaux 72
	Muscles.	Sarcocystis sp., W. Krause 119
	Globules rouges.	Piroplasma canis (Piana & GValerio) 124
Mustela putorius L. • [Putorius communis]	Intestin.	Coccidium bigemi- num putorii Raill.
Mustela vulgaris Erxl.	Intestin.	& Lucet 68 Coccidium perforans var., Eimer 67
		var., Enner 97
Talpa europaea L.	Intestin.	Coccidium perforans var., Eimer 67
Rhinolophus ferrum- equinum (Schreb.)	Intestin.	Coccidium viride Labbé 68
Macacus [Inuus] sp.	Muscles du bassin.	Sarcocystis sp., Ratz. 119
Homo	Foie.	?Coccidium cuniculi
	Intestin.	(Rivolta)66 Coccidium perforans
	Cavité pleurale.	var., Kjellberg . 67 Coccidium sp., Künstl. & Pitres . 72
	Globules rouges.	Plasmodium mala- riae (Laveran) 81
	Coeur, muscles des cordes vocales, reins et ure- tères (?).	Sarcocystis linde- manni (Rivolta) . 117
	Tumeurs du foie.	Sarcocystis immitis (R. Blanch.) 118
	Tumeurs du foie et pou- mons.	Coccidium (?) sp  Leuck 128
	Peau.	Coccidium (?) sp.,

			Pag.
Homo	Poumons.	Coccidioides immitis	
		Rixford & Gilchrist	128
	Poumons.	Coccidioides pyo-	
		genes Rixford &	
		Gilchrist	128
	Epithéliomes.	Pseudo-coccidies du	
		type de Darier .   .	128
	Epithéliomes.	Psendo-coccidies du	
		type d'Albarrau .	129
	Epithéliomes.	Pseudo-coccidies du	
	•	type de Russell .	129
		Pseudo-coccidies du	
		type de Thoma et	
		de Nils Sjöbring .	129
		Pseudo-coccidies de	
		la variole et de la	
		vaccine	130
		Pseudo-coccidies de	
		l'herpes zoster	130
	Leucocytes.	Pseudo-coccidies de	
		la leucémie	131
	Cavités nasales.	Pseudo-coccidies de	
		la coqueluche	131
		Pseudo-coceidies de	
		la conjonctivité gra-	
		nuleuse	131
	Sarcomes.	Pseudo-coccidies des	
		sarcomes	131
	Lipomes.	Pseudo-coccidies des	
		lipomes	131
	Couche de Malpighi.	Pseudo-coccidies du	
		Molluscum conta-	
		giosum	131
	<del></del>	Pseudo-coccidies de	
		l', oriental sore" .	132

## Registre alphabetique.

		Pag.	I	Pag
Acanthospora		27	Ancyrophora	28
Acanthosporidae		27	Angiosporea	7
Acephalina		37	annulata (Gregarina)	48
achetaeabbreviatae (Gregarina).		35	annulata (Polyrabdina)	48
acridiorum (Clepsidrina)		10	annulata (Polyrhabdina)	48
acridiorum (Gregarina)		10		103
Actinocephalidae		17	anomala (Nosema)	10:
Actinocephalina		18		10
Actinocephalinae		21	Anthocephalus	19
Actinocephalus		25	Anthorhynchinae	18
Actinocephalus		23	Anthorhynchus	19
Actinomyxidia		114		102
actinotus (Gregarina)		36		102
acus (Gregarina)		28	aphidis (Neozygitis)	50
acuta (Clepsidrina)		11	aphroditae (Doliocystis)	33
acuta (Glugea)		106	aphroditae (Monocystis)	33
acuta (Gregarina)		11		$12^{4}$
acuta (Microsporidia)	109.	110	appendiculata (Ceratomyxa)	91
acutispora (Actinocephalus)		26	arcuata (Ceratomyxa)	90
acutum (Nosema)		106	arcuata scorpaenarum (Ceratomyxa).	90
Acystis		78	arcunta (typica) (Ceratomyxa)	90
Adelea		56	armata (Corycella)	27
affinis (Hyalospora)		14	ascidiae (Lankesteria)	46
Aggregata		6	ascidiae (Monocystis)	46
Aggregatidae		6	asidae (Eirmocystis)	18
agilis (Ceratomyxa)		87	asidae (Hirmocystis)	18
agilis (Dufouria)		24	asperospora (Glugea)	111
agilis (Légeria)		24	asperospora (Plistophora)	111
agilis (Leptotheca)		87	asplanchnae (Glugea)	110
agilis (Monocystis)		38	asplanchnae (Plistophora)	110
algerianus (Cystocephalus)		31	Astasia	40
amarae (Gregarina)		36	Asterophora	29
amaroecii (Lankesteria)		46	avium (Coccidium)	68
amaroecii (Monocystis)		46	avium (Drepanidium)	75
ambiguum (Myxosoma)		94	avium (Gregarina)	71
Amoebidium		122	aviumintestinalis (Gregarina)	68
Amoebogeniae		84	avium (Lankesterella)	75
Amoebosporidia		120	avium (Pfeifferella)	61
Amoebosporidium		131	avium ( $Pfeifferia$ )	61
Amphorella		20	avium ( $Psorospermium$ )	68
Amphoroides		20	Babesia	125
Anchorina		47	bacterifera (Cytamoeba)	88
Ancora		47	balani (Gregarina)	36
Ancorina		47	Balbiania	116

Pag.	Pag.
Balbianidae 115	capitellidis (Metschnikovella) 125
balbianii (Sphaeromyxa) 93	caprellae (Aggregata) 6
Bananella 70	caprellae (Gregarina) 6
Barroussia 56	carcinomatosus (Rhopalocephalus) 128, 129
Barrouxia	Caryolysus
Beloides	caryolyticum (Micrococcidium) 126
beloneides (Lobianchella) 50	Caryophagus 78
beloneides (Lobiancoella) 50	cati (Coccidium bigeminum) 68
Benedenia 54, 55	caudata (Baroussia) 54
bergi (Gregarina) 20	caudata (Gregarina) 22
bergi (Pileocephalus) 20	caudata (Minchinia) 54
Bertramia 124	caudata (Schneideria)
bicostatus (Myxobolus) 98	caudatum (Chloromyxum) 95
bigemina (Eimeria)	caudatus (Stylorhynchus) 33
bigemina (Goussia) 65	Cephalina 5
bigemina (Klossia)	Ceratomyxa 89
bigeminum canis (Coccidium) 67	Ceratospora 43
bigeminum cati (Coccidium) 68	chaetognathi (Amoeba) 126
bigeminum (Coccidium) 67	chiajii (Lithocystis) 42
bigeminum (Coccidium) 67	chinensis (Pileocephalus) 19
bigeminum (Piroplasma) 124	chitonis (Klossia)
bigeminum putorii (Coccidium) 68	chitonis (Minchinia)
bigeminum $(Pyrosoma)$ 124	Chloromyxidae 85
bigeminum var. canis (Pyrosoma) . 124	Chloromyxidae 94
blaberae (Gregarina) 20	Chloromyxum 94
blaberae (Pileocephalus) 20	$Chloromyxum \dots \dots 86, 93$
$Blanchardia \dots 121$	chydoricola (Coelosporidium) 123
Blanchardina 121	Chytridiopsis 126
blattaeorientalis (Gregarina) 35	cienkowskianum (Amoebidium) 123
blattarum (Clepsidrina) 10	ciliata (Myxocystis) 114
blattarum (Gregarina) 10	cionae (Gregarina) 46
bombycis (Glugea) 107	cionae (Urospora) 46
bombycis (Nosema) 106	cirratuli (Monocystis) 48
bonelliae (Gregarina) 49	cirratuli (Polyrabdina) 48
bonelliae (Ophioidina) 49	cirratuli (Polyrhabdina) 48
Botellus	cladocera (Glugea) 109
Bothriopsis 23	clausi (Gregarina)
bovis (Babesia) 125	clausii (Gregarina)
bovis (Haematococcus) 125	clavata (Gregarina) 12
brachycystis (Myxobolus) 98	clavatum (Haemocytozoon) 76
brevirostrata (Gregarina) 24	clavellinae (Gregarina) 49
brevis (Henneguya) 102	(
brevis (Myxobolus) 102	T
bryozoides (Glugea) 106	ore regardina
bryozoides (Myxosporidium) 106 bryozoides (Nosema) 106	( *************************************
bryozoides (Nosema) 106 bungari (Haemogregarina) 76	clupearum (Goussia) 64 clymenellae (Monocystis) 40
bungari (Laverania)	Cnemidospora
bütschlii (Ophryocystis) 120	Coccidiida
bütschlii (Pleurozyga) 49	Coccidiidae 51
Callyntrochlamys 47	Coccidioides
canis (Coccidium bigeminum) 67	Coccidium
canis (Piroplasma)	Coccidium 60, 78
canis (Pyrosoma bigeminum var.) . 124	coccoidea (Glugca) 109
capitatus (Cometoides)	coccoidea (Plistophora) 109
capitatus (Pogonites)	Coelosporidium 123
capitellae (Bertramia)	Coleophora 23

	Pag.		Pag.
Coleorhynchus	23	Cytamoeba	83
colorata (Glugea)	110	Cytomorpha	46
colorata (Plistophora)	110	Cytophagus	78
colubri (Gonobia)	60	Cytoryctes	130
cometa (Zygocystis)	40	$Cytospermium \dots \dots \dots$	67
Cometoides	29	Cytosporidia	3
conformis (Aggregata)	6	Cytosporon	79
conformis (Gregarina)	6	Cytozoa	73
congri (Chloromyxum)	113	Cytozoon	80
congri (Myxosporidium)	113	Dactylophora	17
conoidea (Clepsidrina)	10	Dactylophoridae	15
Conorhynchus	40	Dactylophorus	17
contejeani (Thélohania)	112	Dactylosoma	82
cordis (Glugea)	106	danilevskii (Drepanidium)	75
cordis (Nosema)	106	danilewskii (Haemoproteus)	80
coronata (Schneideria)	22	Danilewskya	76
Corycella	27	danilewskyi (Glugea)	109
crassum (Amoebidium)	123	danilewskyi (Haemoproteus)	80
crassum (Amoebidium)	122	danilewskyi (Halteridium)	<b>7</b> 9
creplini (Henneguya)	103	danilewskyi (Laverania)	79
creplini (Myxobolus)	103	danilewskyi (Myxidium)	92
Cretya	62	danilewskyi (Plistophora)	109
crinitus (Cometoides)	29	daphniae (Botellus)	123
crinitus (Pogonites)	29	daphniae (Serumsporidium)	123
eristata (Monocystis)	39	delagei (Coccidium)	69
cristata (Monocystis tenax var.)	39	depressa (Glugea)	106
eruciata (Goussia)	64	depressum (Nosema)	106
cruciatum (Coccidium)	64	destruens (Glugea)	$\frac{105}{105}$
Cryptocystes	104	destruens (Nosema)	
crystalligera (Pyxinia) crystalloides (Coccidium)	26 63	diazonae (Cytomorpha) diazonae (Lankesteria)	$\frac{47}{47}$
crystalloides (Crystallospora)	63	Didymophiidae	4 / 5
Crystallospora	63	Didymophiidea	ō
cuneata (Gregarina)	10	Didymophyes	8
cuneata (Gregarina)	11	Didymophyidae	8
cuneata (Gregarina polymorpha)	11	digitatus (Actinocephalus)	25
cuneiformis (Monocystis)	39	dimidiata (Adelea)	56
cunciformis (Monocystis tenax var.).	39	dimidiata ( $Klossia$ )	5€
cuniculi (Coccidium)	66	Diplocystis	46
cuniculi (Psorospermium)	66	Diplospora	71
cuniculi (Psorospermium)	68	diploxys (Chloromyxum)	95
curvata (Gregarina)	35	diploxys (Cystodiscus)	95
curvata (Rhizinia)	35	discocelidis (Ophioidina)	49
cycloides (Myxobolus)	100	Discocephalus	20
Cyclospora	71	Discorhynchus	20
cypricola (Blanchardia)	121	dispar (Myxobolus)	98
cypricola (Blanchardina)	121	Disporea	71
cypridis (Serumsporidium)	121	distapliae (Pleurozyga)	49
cypridis II mülleri (Serumsporidium)	121	Distigma	51
cypridis III (Serumsporidium)	121	divergens (Sphaerospora)	87
cypridis IV (Serumsporidium)	121	Doliocystidae	38
Cystobia	41	Doliocystis	33
Cystocephalus	31	Drepanidium 73, 75. 85	2, 83
Cystodiscidae	85	dromiae (Aggregata)	6
Cystodiscus	93	dromiae (Gregarina)	€
Cystomorpha	1	Dufouria	24
Cystozoon	130	dujardini (Actinocephalus)	25

Pag.	Pag.
dujardini (Chloromyxum) 94	Fungillaria paulosporea 4
dujardini (Chloromyxum (Sphaerospora)) 94	fusiformis (Nematoides) 34
dujardini (Myxosoma) 94	gammari (Serumsporidium) 121
dytiscorum (Gregarina) 28	Gamocystis 12
eberthi (Klossia) 54	gasterostei (Coccidium) 69
eberthi (Benedenia)	Geneiorhynchus 25
Echinocephalus 16	Geniorhynchus 25
Echinomera 16	geophili (Rhopalonia) 16
Echinospora 57	giardi (Lankesteria) 46
eclipidrili (Spermatobium) 50	giardi (Thélohania) 112
eclipidrili (Spermatophagus) 50	gibbosum (Zygosoma) 41
Eimeria	gibbosus (Conorhynchus) 41
Eirmocystis 12	gigantea (Balbiana)117, 119
elegans (Asterophora)	gigantea (Didymophyes) 8
elegans (Chloromyxum) 86	$gigantea (Glugea) \dots \dots \dots 106$
elegans (Sphaerospora) 86	gigantea (Gregarina)
ellipsoides (Myxobolus) 98	gigantea (Pfeifferella) 61
elliptica (Ulivina)	gigantea (Pfeifferia) 61
elongata (Doliocystis) 33	gigantea (Porospora)
elongata (Leptotheca) 88	giganteum (Coccidium) 70
elongata (Leptotheca) 88	giganteum (Nosema) 106
elongata (Microsporidia) 109	Globidium
elongata (Ophioidina)	globosus (Myxobolus) 99
enchytraei (Gregarina) 39	globulifera (Ceratomyxa) 90
enchytraei (Monocystis) 39	glomericola (Cyclospora)71
ensiformis (Gregarina) 37	Glugea 105
entzii (Molybdis) 62	Glugeida
entzi (Molybdis) 62	Glugeidae 104
ephemerae (Gamocystis) 12	Gonobia 59
ephemerae ( $Zygocystis$ ) 12	Gonospora 44
epithelialis (Monocystis) 130	goronowitschi (Actinocephalus) 18
$Epitheliomyces \dots 132$	goronowitschi (Sciadiophora) 18
equinae (Cytoryctes) 130	Goussia 63
Esarabdina 44	gracilis (Ancyrophora) 28
eunicae (Monocystis) 48	granulosa (Clepsidrina) 11
eunicae (Polyrhabdina) 48	granulosa (Gregarina) · · · · · 11
Euspora	grassii (Proteosoma) 80
exiguus (Myxobolus) 98	Gregarina 9
falcatula (Balbiania)	Gregarina 4, 12, 15, 30, 33, 38, 44
falcatula (Sarcocystis) 118	$Gregarinae \dots \dots 4$
falciforme (Coccidium) 68	Gregarinariae 5
falciforme (Coccidium) 61	Gregarinida 4
falciformis (Eimeria)	Gregarinida 51
falciformis (Gregarina)	Gregarinidae 9
fallax (Euspora)	gryllorum (Clepsidrina) 10
firmus (Beloides) 27	gryllotalpae (Eirmocystis) 13
firmus (Xiphorhynchus) 27	gryllotalpae (Hirmocystis) 13
fissidens (Actinocephalus) 18	Gymnospora 57
fissidens (Sciadiophora)	Gymnosporea 6
flava (Gregarina)	Gymnosporidida
fluviatile (Chloromyxum) 96	haeckelii (Ophioidina) 49
francisci (Gregarina)	haeckelii (Psorospermium) 126
francisci (Ophryocystis) 120	haeckeli (Ophioidina) 49
francisci (Ophryocystis) 120	haeckeli (Psorospermium) 126
freundi (Spermatobium) 50	Haemamoeba 79, 80
freundi (Spermatophagus) 50 Fungillaria	Haematococcus 125
P BERGEROTAL	

Pag	
Haematomonas 8	0   immitis (Balbiania)
Haematophyllum 80, 8	
Haemocytozoa	
Haemocytozoon	
Haemogregarina	
Haemogregarina	
Haemogregarinida	
Haemoproteus	
Haemoproteus	
Haemosporidiida	
Halteridium	
heerii (Gregarina)	
heeri (Pileocephalus)	
helicina (Klossia) 5	
helminthophthora (Plistophora)	
helminthophthorus (Mucor) 11	
,	3 (
	9 \ T
Hemoproteus 8	
Henneguya 10	
hepseti (Leptotheca) 8	
herbarum (Pleospora) 10	
herculea (Monocystis)	
	9 Köllikerella 49
heros (Coleophora) 2	
heros (Coleorhynchus) 2	
heterocephala (Doliocystis) 3	
	4 labbéi (Echinospora) 57
heteroica (Nosema) 10	
heteroica (Plistophora) 10	
$Hexactinomyxon \dots \dots$	4   lacazei (Diplospora) 71
	2   lacazei (Haemogregarina) 76
	8   lacertae (Gonobia) 60
hispanus (Oocephalus) 3	2   lacertarum (Caryolysus) 75
	6   lacertarum (Haemogregarina)
hispidus (Echinocephalus) 1	6 lacertarum (Karyolysus) 75
	2   laeryma (Monocystis) 51
	3   Lagenella 40
holopedii (Glugea)	
holopedii (Microsporidium) 11	
holopedii (Plistophora) 11	
holothuriae (Cystobia) 4	
holothuriae (Gregarina) 4	
	2 laucournetensis (Clepsidrina) 11
	2   laucournetensis (Gregarina) 11
hominis (Karyophagus) 13	
hominis (Sarcocystis)	7   Laverania 76, 79, 80
	0   laverani (Haemamoeba)
hueti (Miescheria)	
hueti (Sarcocystis)	
	4 Lecaniascus
	$egin{array}{c ccccc} Eecantascus & . & . & . & . & . & . & . & . & . & $
,	1
	2   leuckarti (Didymophyes)
immersus (Cystodiscus) 9	3 leuckarti (Lankesteria) 47

	Pag.		Pag.
leuckarti (Lecudina)	47	malariae praecox (Plasmodium)	82
leydigi (Chloromyxum)	94	malariae quartanum (Plasmodium) .	82
leydigii (Glugea) 109,	110	malariae tertianum (Plasmodium)	82
leydigii (Monocystis)	51	maldaneorum (Pterospora)	41
leydigii (Serumsporidium)	123	marionis (Glugea)	106
leydigi (Monocystis)	51	marionis (Nosema)	106
lieberkühni (Hyaloklossia)	55	media (Henneguya)	102
lieberkühnii (Myxidium)	91	$medius (Myxobolus) \dots \dots$	102
lieberkühni (Klossia)	55	megacephala (Gregarina)	35
lieberkühni (Myxidium)	91	melolonthaebrunneae (Gregarina)	36
lindemanni (Gregarina)	117	Menospora	30
lindemanni (Sarcocystis)	117	Menosporidae	29
linearis (Henneguya)	103	merluccii (Myxobolus)	100
linearis (Myxobolus)	103	merluccii (Myxosporidium)	100
lintoni (Myxobolus)	99	metchnikovi (Coccidium)	70
Lithocystis	42	Metschnikovella	125
Lobianchella	50	metshnikovi (Coccidium)	70
Lobiancoella	50	microcephala (Gregarina)	36
lobosa (Henneguya psorospermica) .	102	Micrococcidium	126
lobosus (Myxobolus) 101.	102	microspora (Glugea)	105
locustaecarolinae (Gregarina)	35	Microsporidia 109,	110
longa (Clepsidrina)	11	Microsporidiida	104
longa (Gregarina)	11	Microsporidium	110
longicauda (Urospora)	44	Microzymas	107
longicollis (Stylorhynchus)	32	Miescheria	116
longirostris (Clepsidrina)	12	miescheriana (Sarcocystis)	116
longirostris (Gregarina)	12	miescherianum (Synchytrium) . 116,	
longissima (Didymophyes)	8	Miescheridae	115
longissima (Gregarina)	8	miescheri (Sarcocystis)	116
Lophocephalus	31	mimosa (Clepsidrina)	11
Lophorhynchus	31	mimosa (Gregarina polymorpha)	11
lucani (Actinocephalus)	23	Minchinia	53
lucani (Stephanophora)	23	minor (Diplocystis)	46
lucernariae (Psorospermium)	127	minuta (Goussia)	65
lucida (Goussia)	64	minuta (Henneguya psorospermica)	102
lucidum (Coccidium)	64	minuta (Monocystis)	39
lumbrici (Gregarina)	38	minuta (Monocystis tenax var.)	- 39 - 65
Lycosella	14	minutum (Coccidium)	102
macrocephala (Clepsidrina)	$\frac{18}{10}$	minutus (Myxobolus) 101,	43
macrocephala (Gregarina)	10	mirabilis (Ceratospora) mirabilis (Syncystis)	45
macrocephia (Gregarina)	112	mitis (Monocystis)	50
macrura (Henneguya)	104	mobilis (Lagenella)	40
macrurus (Myxobolus)	104	mobilis (Monocystis)	40
magna (Haemogregarina)	76	Molybdis	62
magna (Monocystis)	39	moniezi (Amoebidium)	122
magnum (Drepanidium)	76	monile (Drepanidīum)	74
major (Diplocystis)	46	monilis (Lankesterella)	74
malariaeavium (Cytosporon)	80	monnieri (Geneiorhynchus)	25
malariae (Haemamoeba)	82	monnieri (Geniorhynchus)	25
malariae (Haematophyllum)	81	Monocystida	51
malariaehominis (Cytozoon)	81	Monocystidea	
malariae immaculatum (Plasmodium)	82	Monocystina	38
malariae (Laverania)	82	Monocystis	38
malariae (Laverania)	79	Monocystis	44
malariae (Oscillaria)	81	Monosporea	57
malariae (Plasmodium)	81	monura (Henneguya)	103
•			

Pag.	Pag.
monurus (Myxobolus) 103	oblongatus (Stylorhynchus) 32
mortisagae (Gregarina) 32	oblongus (Myxobolus) 100
motellae (Coccidium) 64	obtusa (Microsporidia) 109
motellae (Goussia) 64	obtusa (Plistophora) 109
mucosa (Balbiania) 117	octopiana (Benedenia)
mucosa (Sareocystis) 117	octopiana (Benedenia)
mucronata (Asterophora) 22	oetopiana (Klossia)
mucronata (Schneideria)	octopiana (Klossia) 54
mucronatum (Chloromyxum) 96	octospora (Thélohania) 112
mugilis (Myxosporidium) 98	ohlmacheri (Chloromyxum) 87
mülleri (Glugea) 109	ohlmacheri (Leptotheca) 87
mülleri (Lithocystis) 44	oligacantha (Gregarina) 30
mülleri (Myxobolus) 99	oligacanthus (Hoplorhynchus) 30
mülleri (Plistophora) 109	oligaeanthus (Stylorhynchus) 30
mülleri (Serumsporidium) 121	Oligoplastina 62
munieri (Clepsidrina) 9	Oligosporea 62
munieri (Gregarina) 9	olygacanthus (Hoplorhynchus) 30
muris (Miescheria) 119	Oocephalus 31
muris (Sarcoeystis) 119	ophioides (Sphaerorhynchus) 32
mystacidarum (Clepsidrina) 11	ophioides (Spherocephalus) 32
mystaeidarum (Gregarina) 11	Ophioidina
Myxidiea	Ophioidina 49
Myxidiidae 85	Ophryocystis 120
Myxidium 91	ornata (Barroussia)
Myxobolidae 96	ornata (Barrouxia) 56
Myxobolus	ornata (Phialis) 24
$Myxobolus \dots \dots$	ornata (Phialoides) 24
Myxocystis	Orthospora 69, 71
Myxosoma 93	Oscillaria 80
Myxosoma	ovalis (Stylorhynchus) 10
Myxosporidae 84	ovata (Adelea) 56
Myxosporidia 84	ovata (Clepsidrina) 10
$\dot{Myxosporidieae}$ 96	ovata (Clepsidrina) 36
Myxosporidium	ovata (Gregarina) 10
nasuta (Haemogregarina) 77	ovata (Microsporidia) 109
meapolitana (Cretya) 62	ovatum (Panhistophyton) 107, 108
Nematocystida 84	oviforme (Coccidium) 66, 67, 128
Nematoides	oviforme (Coccidium) 61
Nematopsis	oviforme (Psorospermium) 67
nemertis (Gregarina) 43	oviformis (Myxobolus) 98
nemertis (Urospora) 43	oviperda (Henneguya psorospermica) 102
neoplasmatis (Cystozoon) 130	oviperdus (Myxobolus) 101, 102
Neozygitis 50	ovis (Babesia) 125
nepae (Eimeria) 59	ovoidea (Glugea) 106
nereidis (Doliocystis)	ovoideum (Nosema) 106
nereidis (Monocystis)	pachydrili (Gonospora) 39
nicaeae (Aggregata)6	pachydrili (Gregarina) 39
nieaeae (Gregarina) 6	pachydrili (Monocystis) 39
nigra (Gymnospora) 57	Pachysoma 44
nobilis (Pterocephalus) 17	pallida (Ceratomyxa) 90
Nosema 105	panchlorae (Gregarina) 35
Nosematidae 104	Panhistophyton 107
notodromadis (Serumsporidium) 121	paradoxa (Didymophyes) 8
nova (Eimeria) 59	paradoxa (Gregarina) 15
obesus (Myxobolus) 100	parasitica (Acystis) 78
oblongata (Gregarina) 32	parasiticum (Amoebidium) 122
oblongata (Rhizinia) 32	parva (Leptotheca) 88
- ,	

Pag.	Pag.
parva (Nosema) 109	polydorae (Doliocystis) 33
parvus (Botellus) 123	polygona (Glugea) 111
passalicornuti (Gregarina) 35	polygona (Plistophora) 111
passerum (Isospora) 71	Polymitus 78, 79, 80
pellucida (Doliocystis)	polymorpha (Acanthospora) 28
pellucida (Gregarina)	polymorpha (Clepsidrina) 10, 11
pellucida (Lecudina)	polymorpha cuneata (Gregarina) 11
pelseneeri (Hyaloklossia) 55	polymorpha (Eirmocystis) 13
pendula (Selenichum) 48	polymorpha (Gregarina) 10
perforans (Coccidium) 66	polymorpha (Hirmocystis) 13
perforans (Coccidium) 61	polymorpha (Leptotheca) 88
perforatum (Coccidium) 68	polymorpha mimosa (Gregarina) 11
perichaetae (Gregarina) 39	polymorpha (typica) (Gregarina) 11
perichaetae (Monocystis) 39	polymorphus (Lecaniascus) 127
perlata (Leptotheca) 88	Polyplastida monogenica 57
perlatum (Chloromyxum (Sphaerospora)) 88	Polyplastina 52
perlatus (Myxobolus) 88	Polyplastina digenica
Pfeifferella 60	Polyplastina monogenica
Pfeifferia 60	Polyrabdina 48
pfeifferi (Coccidium) 68	Polyrhabdina 48
pfeifferi (Eimeria)	Polysporea
pfeifferi (Myxobolus) 99	Porospora
Phaenocystes 85	Porosporidae
Phaenocystida 85	porrecta (Monocystis) 39
phalangii (Lycosella) 18	porrecta (Monocystis tenax var.) 39
phalangii (Sciadiophora)	portunidarum (Aggregata) 6
phallusiae (Gregarina) 49	portuni (Gregarina) 40
phallusiae (Pleurozyga) 49	portuni (Zygocystis) 40
Phialis 24	praecox (Haemamoeba) 82
Phialoides	praecox (Haemamocba) 82
philica (Gregarina)	praecox (Plasmodium malariae) 82
phronimae (Callyntrochlamys) 47	praemorsa (Aggregata) 6
pigmentifera (Amoeba) 126	praemorsa (Gregarina) 6
pileata (Acanthospora) 28	princeps (Drepanidium) 74
Pileocephalinae	princeps (Pfeifferella) 61
Pileocephalus	princeps (Pfeifferia) 61
piriformis (Myxobolus) 97	propria (Orthospora) 69
Piroplasma	proprium (Coccidium) 69
planariae (Lankesteria) 46	proprium (Coccidium) 78
planariae (Pleurozyga) 46	Proteosoma 79
Plasmodium 80	Proteus
Platycystis 48	proteus (Distigma) 51
platydactyli (Sarcocystis) 118	Protorhyngodea 4
Pleistophora 108	provincialis (Stietospora) 21
Pleospora 107	Psorospermeae 83
Plenrozyga 49	psorospermica anura (Henneguya) . 102
Plistophora 108	psorospermica (Henneguya) 101
podurae (Clepsidrina) 12	psorospermica lobosa (Henneguya) . 102
podurae (Gregarina) 12	psorospermica minuta (Henneguya) . 102
Pogonites	psorospermica oviperda (Henneguya) 102
polyacantha (Menospora) 30	psorospermica texta (Henneguya) 101
Polycystidea	psorospermica (typica) (Henneguya). 101
Polycystina 5	psorospermicus (Myxobolus) 101. 102
polydesmi (Amphorella) 20	Psorospermium 66. 67. 68
polydesmi (Amphoroides) 20	Psorospermium
polydesmivirginiensis (Gregarina) 35	Pterocephalus
polydesmivirginiensis (Gregarina) . 20	Pterospora 41
1 3	,

Pag.	Pag.
pterotracheae (Gregarina) 37	sabellae (Monocystis) 48
pterotracheae (Zygocystis) 37	sabellae (Polyrhabdina) 48
pulcher (Trichorhynchus) 16	saenuridis (Gregarina) 43
punctifera (Glugea) 105	saenuridis (Urospora) 43
punctiferum (Nosema) 105	sagittae (Amoeba) 126
puteana (Zygocystis) 40	sagittata (Anchorina) 48
putorii (Coccidium bigeminum) 68	sagittata (Ancora) 47
pyogenes (Coecidioides) 128	sagittata (Gregarina) 47
Pyrosoma 124	salamandrae (Caryophagus) 78
pythonis (Danilewskya) 76	salamandrae (Karyophagus) 78
pythonis (Haemogregarina) 76	salpae (Gregarina) 37
Pyxiuia 26	Sarcocystis 116
quadratum (Chloromyxum) 96	sarcolytus (Coccidium) 130
quartanae (Haemosporidium) 82	Sareosporidia 115
quartana (Haemamoeba laverani var.) 82	sardinae (Coccidium) 69
quartana (Plasmodium var.) 82	scarabaeirelicti (Gregarina) 36
quartanum (Plasmodium malariae) . 82	schizura (Henneguya) 102
radiosa (Stephanophora) 23	schizurus (Myxobolus) 102
ranae (Leptotheca) 87	schmeilii (Glugea) 110
ranarum (Caryophagus) 78	schmeili (Plistophora) 110
ranarum (Cytamoeba) 83	Schneideria
ranarum (Drepanidium) 74, 83	schneideri (Barroussia) 57
ranarum (Haemogregarina) 74. 83	schneideri (Barrouxia) 57
ranarum (Haemogregarina) 74	schneideri (Cystobia) 42
ranarum (Haemogregarina) 76	schneideri (Diplocystis) 46
ranarum (Karyophagus) 78	schneideri (Eimeria) 59
ranarum (Laukesterella) 74	schneideri (Lithocystis) 42
ranarum (Laverania) 83	schubergi (Pfeifferella)61
Raphidium 122	schubergi (Pfeifferia) 61
rara (Didymophyes) 8	Sciadiophora 18
rara (Isospora) 72	Sciadiophorinae 18
reduvii (Hyalospora) 14	scolopendrae (Gregarina) 17
reduvii (Sporadina) 14	scorpaenarum (Ceratomyxa arcuata). 90
reduvii (Vibrio) 14	sedecimanae (Haemosporidium) 82
relicta (Haemamoeba) 80	Selenichum 48
renicola (Leptotheca) 88	serpulae (Monocystis) 48
repelini (Acanthospora) 28	serpulae (Polyrabdina) 48
reticularis (Ceratomyxa) 91	serpulae (Polyrhabdina) 48
Rhabdogeniae	Serumsporidia 121
Rhabdospora	Serumsporidium
Rhizinia	Serumsporidium 121, 123
Rhopalocephalus 128	sieboldii (Gregarina) 30
Rhopalonia	simplex (Adelea)
riedyi (Haemapium) 83	simplex $(Klossia)$
rileyi (Balbiania)	simplex (Sphaerocystis) 14
rileyi (Sareocystis)	sipunculi (Gregarina) 44
rivolta (Coccidium) 67, 68	sipunculi (Pachysoma) 44
rivoltae (Diplospora)	sipunculi (Urospora) 44
robusta (Dactylophora) 17	socius (Chytridiopsis) 126
robustus (Daetylophorus) 17	sophiae (Anthocephalus)
roscoviana (Hyalospora)	sophiae (Anthorhynchus) 19
roscoviense (Coccidium) 69	soror (Gregarina)
rosea (Glugea)	soror (Klossia)
rosea (Plistophora)	sparsa (Gonospora)
rostrata (Sphaerospora) 86	Spermatobium 50
rubecula (Gregarina) 26	Spermatophagus 50
rubecula (Pyxinia) 26	sphaeralis (Myxobolus) 100

	Pag.	Pag
sphaericum (Myxidium)	92	tenax var. cuneiformis (Monocystis). 39
Sphaerocystis	14	tenax var. herculea (Monocystis) 39
Sphaeromyxa	93	tenax var. minuta (Monocystis) 39
Sphaeromyxa	93	tenax var. porrecta (Monocystis) 39
Sphaerorhynchus	32	tenella (Sarcocystis) 116
Sphaerospora	86	tenellum (Coccidium) 68, 72
sphaerulosa (Ceratomyxa)	90	tenuis (Beloides) 27
sphaerulosa (Gregarina)	13	tenuis (Xiphorhynchus) 27
spheralis (Myxobolus)	100	terebellae <i>(Esarabdina)</i> 45
sphericum (Coccidium)	69	terebellae (Gonospora)
sphericum (Myxidium)	92	terebellae (Gregarina) 45
Spherocephalus	32	termitis (Gregarina) 36
spionis (Gregarina)	48	tertianae (Haemosporidium) 82
spionis (Metschnikovella)	125	tertiana (Haemamoeba laverani var.) 82
spionis (Polyrabdina)	48	tertiana (Plasmodium var.) 82
spionis (Polyrhabdina)	48	tertianum (Plasmodium malariae) 82
splendens (Dactylosoma)	83	Tetrasporea 63
Sporadina	14	texta (Henneguya psorospermica) 101
Sporozoa	1	textus (Myxobolus) 101
Sporozoa cystomorpha	1	thalassemae (Monocystis) 51
statirae (Gregarina)	35	Thélohania
staurocephali (Köllikerella)	50	thelohani (Crystallospora) 63
staurocephali (Köllikeria)	50	thélohani (Goussia) 65
stelliformis (Actinocephalus)	25	thélohani (Rhabdospora) 58
Stenocephalus	15	thysanurae (Glugea) 107
Stenophora	15	thysanurae (Nosema) 107
stepanowi (Danilewskya)	76	tipulae (Actinocephalus) 26
stepanowi (Drepanidium)	76	transovalis (Myxobolus) 100
stepanowi (Haemogregarina)	76	Triactinomyxon 11-
Stephanophora	23	Trichorhynchus
Stictospora	21	Trisporea
Stictosporinae	20	tritonis (Caryophagus)
stricta (Nosema) strictum (Nosema)	108	tritonis (Cytophagus)
	108	tritonis (Pfeifferella) 60 tritonis (Pfeifferia) 60
strongylura (Henneguya)	$\frac{103}{103}$	tritonis (Pfeifferia) 60 truncata (Ceratomyxa)
strongylurus (Myxobolus)	30	truncatum (Coccidium) 68
Stylorhynchus	$\frac{30}{32}$	truncatus (Discocephalus) 20
Stylorhynchus		truncatus (Discorhynchus) 20
Stylospora	107	typicalis (Pleistophora) 108
subimmaculata (Haemamoeba)		typicalis (Plistophora) 106
subpraecox (Haemamoeba)	80	typicus (Botellus)
Sycia	34	Ulivina
Symphyta		uncinata (Ancyrophora)
Synactinomyxon		undecimanae (Haemosporidium) 82
synaptae (Esarabdina)		unicapsulatus (Myxobolus) 97
synaptae (Syncystis)	44	Urospora 48
synaptae (Urospora)	44	vaccinae (Cytoryctes) 130
Synchytrium		valettei (Gregariua)
Syncystis		variabile (Coccidium) 65
telepsavi (Monocystis)		variabilis (Goussia) 65
tenax (Astasia)		varia (Gonospora) 45
tenax (Gamocystis)		varians (Glugea) 107
tenax (Monocystis)		varians (Nosema) 107
tenax (Monocystis)	40	variolae (Cytoryctes) 130
tenax (Proteus)		ventricosa (Eirmocystis) 15
tenax var. cristata (Monocystis)	39	ventricosa (Hirmocystis) 18

	Pag.		Pag.
Vibrio	14	Xiphorhynchus	26
vigesimo-tertianae (Haemosporidium)	82	zschokkei (Myxobolus)	101
		zürnii (Coccidium)	67
virgula (Nosema)	110	zürnii (Cytospermium)	6,7
virgula (Plistophora)	110	Zygocystis	12
viride (Coccidium)	68	Zygocystis	40
vivax (Haemamoeba)	81	Zygosoma	40

Manuscrit terminé le 31 décembre 1897, sauf quelques compléments ultérieurs.



